QH5
.A752
*

FOR THE PEOPLE
FOR EDVCATION
FOR SCIENCE

LIBRARY
OF
THE AMERICAN MUSEUM
OF
NATURAL HISTORY

Bound
A.M.N
193

Archiv für Naturgeschichte.

5.06(43)A

Jahrgang 85
1919

Abteilung B

Heft 1	Mammalia	Issued as a double number covering Jahrg. 82-85 1916-19 Bound separately.
Heft 2	Aves	Never issued

ARCHIV

FÜR

NATURGESCHICHTE

GEGRÜNDET VON A. F. A. WIEGMANN,

FORTGESETZT VON

W. F. ERICHSON, F. H. TROSCHEL,
E. VON MARTENS, F. HILGENDORF,
W. WELTNER UND E. STRAND

FÜNFUNDACHTZIGSTER JAHRGANG

1919

Abteilung B

3. Heft

HERAUSGEGEBEN

VON

EMBRIK STRAND

(BERLIN)

NICOLAISCHE

VERLAGS-BUCHHANDLUNG R. STRICKER

Berlin

Inhaltsverzeichnis.

Jahresberichte für 1918.

33-12788-Apr.19

		Seite
Reptilia und **Amphibia**	*Werner*	1—27
Publikationen und Referate		1
Übersicht nach dem Stoff		17
Faunistik		21
Systematik		22

Reptilien und Amphibien für 1918.

Von

Prof. Dr. Franz Werner.

Publikationen und Referate.

Adloff. Die Beziehungen zwischen Reptilien-, Beutler- und Placentaliergebiß. Anat. Anz. 51. 1918 p. 129—142, 7 Figg.

Kritik der Angaben von Bolk, denen zufolge das Reptiliengebiß ursprünglich zweireihig war, auch gegenwärtig noch zweireihig angelegt wird und erst im Laufe der Entwicklung die innere, weit weniger entwickelte Reste zwischen die Glieder der äußeren Reihe einschiebt, um schließlich nur eine Zahnreihe zu bilden. Aus den Abbildungen von Schnitten durch die Zahnanlagen von *Anguis*, *Lepidosternum* und *Caiman latirostris* läßt sich ersehen, daß es im Gebiß der Reptilien ebensowenig als bei den Säugern zwei Reihen gibt, und daß auch das Vorhandensein oder Fehlen eines freien Zahnleistenendes nicht zur Entscheidung, ob ein Zahn zur Milchzahnreihe oder zur bleibenden Dentition gehört, ausreicht.

Adolph, Rudolf. Etwas vom Scheltopusik (*Ophisaurus apus*). Wochenschr. Aq. Terr. Kunde XV. 1918 p. 115, fig.

Alagna, G. Trapianti di otocisti in larve di Discoglossus pictus. Monitore Zool. Ital. Firenze 29, 1918 p. 93—99.

Alten, H. v. Beitrag zur Entwicklung des Kiemendarmes einer Schildkröte (*Chrysemys marginata*). Aus dem Nachlasse von . . . ., mit einem Vorwort herausgegeben von Franz Keibel. Arch. Mikr. Anat. 87. I. 1916 p. 585—610, Taf. XXXI—XXXII, 12 Textfigg.

Andersson, L. G. New Lizards from South America, collected by Nils Holmgren and A. Roman. Arkiv f. Zool. 11, No. 16, 1918 p. 1—9.

Annandale, N. (1). Chelonia and Batrachia of the Jule Lake. Rec. Ind. Mus. Calcutta 14, 1918 p. 67—69, Taf. XX.

— **(2).** Some undescribed tadpoles from the hills of Southern India. L. c. 15, 1918 p. 17—24, Taf. I.

— **(3).** Further Notes on Rana tigrina and allied forms. L. c. 15, 1918 p. 59—65.

— **(4).** Zoological Results of a tour in the Far East. Batrachia. Mem. Asiat. Soc. Bengal 6, 1917 p. 121—155, Taf. V—VI.

Annandale, N. and **Rao, C. R. N.** The Tadpoles of the families Ranidae and Bufonidae found in the plains of India. Rec. Ind. Mus. Calcutta 15, 1918 p. 25—40, Taf. II.

Assai, T. Histologische Studien am häutigen Labyrinth der Kaulquappe der Erdkröte (Bufo *vulgaris*) und des Frosches (*Rana*

esculenta), insbesondere zur Frage des Nervenepithels der Pars neglecta. Mitt. med. Fac. Tokyo 19, 1918 p. 316—388, 2 Taf.

Attwood, W. H. The visceral Anatomy of the Black Snake (Zamenis constrictor). Univ. Studies Washington Ser. Sci. 4, **1916** p. 3—38.

Baldwin, F. M. Pharyngeal derivatives of Amblystoma. J. Morphol. Philadelphia 30, 1918 p. 605—676, 2 Taf.

Barbour, Thomas. Amphibia, Reptilia, in: Vertebrata from Madagascar. Bull. Mus. Comp. Zool. Harvard Coll. Cambridge, Mass. LXI, No. 14, 1918 p. 479—489.

Es ist dem Sammler Wulsin gelungen, zahlreiche interessante Arten auf seiner Reise zusammenzubringen, unter denen *Mantidactylus guttulatus* und *madagascariensis*, *Phyllodactylus pictus* u. *bastardi*, *Microscalabotes cowani*, *Blaesodactylus boivini*, *Hoplurus cyclurus* und *fierinensis*, *Chalarodon madagascariensis* (sehr zahlreich), *Tracheloptychus madagascariensis*, *Sepsina gastrosticta*, *Pygomeles braconnieri*, *Constrictor dumerilii*, *Pseudoxyrhopus quinquelineatus* besonders genannt werden mögen. Außerdem 2 nn. spp. (s. *Scincidae*). Verf. betrachtet das recente *Crocodilus robustus* als identisch mit *niloticus*, dagegen das fossile als valide Art (warum?); ein Schädel von Antsirabe wird abgebildet (Taf. I), der dem Ref. durchaus nicht außerhalb der Variationsbreite von *E. niloticus* zu liegen scheint. Von den Schildkröten sind namentlich *Chelonia virgata* Schweigg. und *Eretmochelys squamata* (Gir.) bemerkenswert.

Barge, I. A. I. Het dorsale sluitstuk van den atlas bij den Krokodil. Werk. Gen. Nat. Genees. Heelk. Amsterdam 9 (Serie 2) 1918 p. 122—123.

Behrens, Fr. Beobachtungen an der Feuerkröte (*Bombinator igneus*). Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 85. — Verf. beobachte, daß sich die Männchen vor dem Quaken mit Luft vollpumpen.

Belogolowy, G. Die Einwirkung parasitären Lebens auf das sich entwickelnde Amphibienei (den „Laichball"). Arch. Entw. Mech. Org. XLIII. 1918 p. 556—681, Taf. XXIV—XXXV.

Bhatra, B. L. and **Parshad, B.** Skull of Rana tigrina Daud. Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 1—8.

Bigney, A. J. The Effect of Adrenin on the Pigment Migration in the Melanophores of the Skin and in the Pigment Cells of the Retina of the Frog. Journ. Exp. Zool. Philadelphia 27, 1919 p. 391—396.

Böker, Hans. Die Entwicklung der Trachea bei Lacerta agilis. Anat. Anz. 50, 1917 p. 452—455.

Die Trachea wächst aktiv aus dem Darm hervor und wird nicht durch Abfaltung vom Darm und auf Kosten der Trachealrinne vergrößert. Infolge weitgehender Rückbildung der Umgebung der Einmündungsstelle in den Darm verschiebt sich diese in den Bereich der zweiten Schlundtasche.

Bosca y Casanoves, E. Una nueva forma de Anfibio urodelo (Molge bolivari). Bol. Soc. Esp. Hist. Nat. Madrid 18, 1918 p. 58—61.

Boulenger, G. A. (1). Sur les rapports de l'Ontogénie à la Taxinomie chez les Batraciens anoures. CR. Acad. Sci. Paris 167, 1918 p. 60—63.

— (2). Sur la place des Chéloniens dans la Classification. CR. Acad. Sci. Paris 167, 1918 p. 514—518.

— (3). On Rana fuscigula and R. angolensis. Trans. R. Soc. S. Africa Capetown 7, 1918 p. 131—137.

— (4). Description of a new Lizards of the Genus Acanthodactylus from Mesopotamia. J. Nat. Hist. Soc. Bombay 25, 1918 p. 373—374.

— (5). Remarks on Rana tigrina and its Varieties. Rec. Ind. Mus. Calcutta 15, 1918 p. 51—58, 65—67.

— (6). Remarks on the Batrachian Genera Cornufer Tschudi, Platymantis Gthr., Simomantis g. n. and Staurois Cope. Ann. Mag. Nat. Hist. (9) I. 1918 p. 372.

— (7). On the Papuan, Melanesian and North Australian species of the genus Rana. L. c. (9) I. 1918 p. 236.

— (8). Synopsis of the Lizards of the Genus Eremias. Journ. Zool. Res. London 3, 1918 p. 1—12.

— (9). Une Grenouille nouvelle pour la Faune belge. Bull. Soc. Zool. France Paris 1918 p. 45—48.

— (9). On the varieties of the Lizard Ophiops elegans Mèn. Ann. Mag. N. H. (9) II. 1918 p. 158—161.

— (10). Considérations sur les affinités et la dispersion géographique des Lacertides. C. R. Acad. Sci. Paris 166, 1918 p. 197—200.

†— (11). Les Lézards Hélodermatides de l'Eocène supérieur de la France. CR. Acad. Sci. Paris 166, 1918 p. 60—63.

— (12). Description of a new Snake of the Genus Oligodon from Upper Burma. Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 9—10, fig. 1.

— (13). On the Madagascar Frogs of the Genus Mantidactylus Blngr. Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 257—261.

— (14). Description of a new Frog (*Rana miopus*) from Siam. Journ. Nat. Hist. Soc. Siam 3, 1918 p. 11—12.

†**Broom, R.** Observations on the Genus Lysorophus Cope. Ann. Mag. N. H. London (9) II. 1918 p. 232—240.

Calabresi, E. Rettili somali raccolti fra Gelib e Margherita (Riva sinistra del Giuba). Monitore Zool. Ital. Firenze. 29, 1918 p. 122—124.

Carl, Walther. Sind die „Sommerzellen" in der Nebenniere des Frosches acidophil? Arch. Mikr. Anat. 84. I. 1916 p. 245—248, 1 Textfig.

†**Case, E. C.** A mounted skeleton of Edaphosaurus cruciger Cope in the geological collection of the University of Michigan. Ann. Arbor, Occ. Pap. Mus. Zool. 62, 1918 p. 1—8, 2 Taf.

Chabanaud, P. (1). Etude complémentaire de deux Agama de l'Afrique Occidentale et description de quatre éspèces nouvelles de Reptiles de la même région. Bull. Mus. Paris 24, 1918 p. 104—112.

— (2). Etude d'une Collection de Reptiles de l'Afrique Occidentale francaise récemment donnée au Muséum d'histoire naturelle de Paris par le Dr. G. Bouet, avec la description de deux éspères nouvelles. Bull. Mus. Paris 1918 p. 160—166.

Aus dem Material, das größtenteils aus Senegal stammt, ist namentlich *Psilodactylus caudicinctus* A. Dum., *Chalcides sphenopsiformis* A. Dum., ein zweites Exemplar von *Glauconia boueti* Chab.,

Dasypeltis macrops Blngr. und *Dromophis praeornatus* Schleg. hervorzuheben. *Psammophis trinasalis* Wern., von Chebanaud als besondere Art genannt, ist vom Ref. selbst längst eingezogen und mit *P. furcatus* Ptrs. vereinigt worden.

Detwiler, S. R. Experiments on the Development of the Shoulder Girdle and the Anterior Limb of Amblystoma punctatum. Journ. Exp. Zool. Philadelphia 25 (1918) p. 499—528, Taf. I—IV.

†**Drevermann, F.** Ein Parasuchier-Schädel aus dem schwäbischen Stubensandstein. Ber. Senckenbg. Ges. 1918 p. 120—123, Taf.

Beschreibung und Abbildung des Schädels von *Mystriosuchus planirostris* H. v. Meyer, Betrachtungen über die mutmaßliche Lebensweise mit Hinblick auf die Lage der Nasenlöcher dicht vor den Augen; Abbildung von *Tomistoma africanum* Andrews aus dem ägyptischen Tertiär.

Fischel, Alfred. Über rückläufige Entwicklung. I. Die Rückbildung der transplantierten Augenlinse. II. Über Umbildung des Hautepithels bei Urodelenlarven. Arch. Entwicklungsmech. 42. 1916 p. 1—71, Taf. I—IV.

Franz, A. W. Das Problem der uni- oder multizellulären Entwicklung der quergestreiften Muskelfasern (speziell untersucht an Isopoden und Urodelen). Arch. mikr. Anat. 87. I. 1916 p. 364—492, Taf. XXIII—XXVI, 17 Textfig.

Franz, V. (1). Weiteres zur Psychologie der Frösche. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 150—151.

— **(2).** Blaue Wasserfrösche. — Massenzug von Krötenlarven. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 275—277.

Himmelblaue Varietät von *Rana esculenta* zwischen Quesnoy und Frelinghien bei Lille (blaue Färbung durch Fehlen des gelben Pigments). Wanderung eines 50 Meter langen Zuges von *Bufo vulgaris*-Larven im selben Gewässer. (S. auch XXX. 1919, p. 12—13, N. Hintzelmann, der ebenfalls Larven dieser Art auf der Wanderung beobachtete)

Franz, V., W. Jürgens und **W. Wolterstorff.** Weiteres über die Ernährung und das psychische Verhalten des Wasserfrosches. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 53—55.

Zum Massenangriff von Teichfröschen auf eine schwimmende Ratte bemerkt Franz, daß die Frösche anscheinend ausgehungert waren und der Freßreflex daher auch einem normalerweise zu großen Objekt gegenüber ausgelöst wurde. Jürgens berichtet über einen Versuch eines Wasserfrosches, eine ins Wasser gefallene Schwalbe zu ertränken; ferner über die große Angst brauner Frösche vor Schlangen; Wolterstorff stellt gegenüber Franz fest, daß es sich im erstgenannten Falle durchaus nicht um ausgehungerte Frösche gehandelt habe, meint aber, daß von der schwimmenden Ratte ein nur kleiner Teil über dem Wasser sichtbar ist, das Objekt daher noch angriffsfähig erschienen sei, teilt einiges über die Nahrung verschiedener Riesenfrösche mit, weist auf einige Beispiele hin, dessen zufolge auch *Rana esculenta* mehr als ein Reflextier ist und Unterscheidungsvermögen besitzt, auch Erfahrungen sammelt. Daß der Frosch, dort,

wo er nicht verfolgt wird, gar nicht scheu ist, sah Ref. auf dem bithynischen Olymp in Kleinasien, wo er beim Trinken in einem klaren Wassertümpel *R. ridibunda* direkt wegtreiben mußte.

†**Fejérváry, G. J. v. (1).** Contributions to a Monography on fossil Varanidae and on Megalanidae. Ann. Mus. Nat. Hung. XVI. 1918 p. 341—467, 37 Textfigg., 2 Taf.

Verf. behandelt zuerst die bisher in der Literatur beschriebenen fossilen Varaniden Europas, Afrikas und Australiens, charakterisiert sodann die Familie *Varanidae* Cope (Ordo *Lacertilia*, Subordo *Platynota*, DB. emend. Fürbr., Gens *Varanomorpha* Fürbr.), gibt ein ausführliches Litteraturverzeichnis für die einzige Gattung der Familie, *Varanus* Merr., eine Liste der untersuchten recenten Arten und geht nun auf die Beschreibung der von ihm als valid angenommenen fossilen Arten über. *Varanus Cayluxi* Filh. (Quercy), *V. hofmanni* Rog. (Unt. Miocän), *V. marathonensis* Weith. (Unt. Pliocän; Präglacial- u. Neolithische Periode) (hierher gehört auch der neuerdings beschriebene *V. deserticolus* Bolkay); diese Art ist besonders ausführlich beschrieben, da dem Verf. ein ziemlich reiches Material zur Verfügung stand; sie wurde sicher doppelt so groß als sein recenter Verwandter *V. griseus*; aus Asien wird beschrieben: *V. sivalensis* Fabr. (Pliocän), cf. *bengalensis* Daud. (Pleistocän), aus Australien: cf. *giganteus* Gray (Pleistocän?), *dirus* De Vis (Pleistocän?), *emeritus* De Vis (Pleistocän?). Anschließend werden kurz einige fragliche zu den Varaniden gestellte Reste, wie *V. lemoinei* Nopcsa (Eocän), *Saniva ensidens* Leidy u. *maior* Leidy (Eocän von Bridge, Wyoming) behandelt. In einem Kapitel über die geographische Verbreitung der Varaniden sucht Verf. den Nachweis zu erbringen, daß sie von Westen nach Osten, also über Südasien nach Australien und südwestwärts nach Afrika sich ausgebreitet haben, wo wenige Arten ein ungeheures Areal bewohnen und daß sie Europa mit dem Aufhören des subtropischen Klimas verlassen, aber sich in Südeuropa bis zur Eiszeit noch erhalten haben (*V. marathonensis*). Den Schluß macht ein Kapitel über die Phylogenie der Varaniden, deren hypothetische Vorfahren er in einem Stammbaum (kombiniert nach Osborn-Fürbringer-Fejérváry) mit *Aegialosauridae*, *Dolichosauridae* (und vielleicht *Mosasauria*) von hypothetischen mesozoischen *Platynota* ableitet, die selbst aus älteren mesozoischen (hypothetischen) *Prolacertilia* hervorgegangen sind, von denen auch die *Proophidia* (hyp.) abgeleitet werden.

Eine Übersicht sämtlicher bekannter recenter und fossiler Varane sowie der geologischen Aufeinanderfolge der fossilen Arten macht den Schluß des den Varaniden gewidmeten Teils. Ein zweiter Abschnitt behandelt die riesige australische (pleistocäne?) *Megalania prisca* Owen, für die eine besondere Familie *Megalanidae* aufgestellt wird. *Megalania* ist kein Varanid, doch mit den Varaniden wahrscheinlich gemeinsamen Ursprungs.

— **(2).** Zur Frage des Artbegriffes in der modernen Herpetologie. Verh. Zool.-bot. Ges. 1918 p. (258—266).

— (3). Bionomische Betrachtungen über den Grotten-Olm (*Proteus anguinus* Laur.). Barlangkutatas 1918, VI. Bd. Budapest 1919 p. 57—68.

Verf. bespricht namentlich in Anschluß an die Kammerer'schen Experimente, die zu einer vollständigen Ausbildung des Auges bei *Proteus* führen (wozu aber durchaus nicht 5 Jahre gehören, die Kammerer dazu brauchte, sondern eine weit kürzere Zeit) dies Dollo'sche Irreversibilitätsgesetz, das er lieber „Regel" nennen möchte und ist für eine Beschränkung desselben auf bestimmte Fälle.

Fejérváry-Lángh, A. M. v. Über die rudimentären Rippen der anuren Batrachier. Verh. zool.-bot. Ges. Wien 1918 p. (114—128), 6 Textfigg.

Verfasserin weist nach, daß außer bei den Discoglossiden auch bei Pelobatiden (*Pelobates cultripes*), Engystomatiden (*Callula pulchra*) und Raniden (*Rana esculenta* var. *chinensis*, *R. macrocnemis* u. a.) Rippen vorhanden sind, die aber mit den Processus transversi mehr oder weniger vollständig verschmolzen sind; die anscheinende Länge derselben ist auf Rechnung der eingeschmolzenen Rippen zu setzen.

Friedenberg, Richard. Einiges über Axolotlzucht. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 127—128, 3 figg. (phot.). Umwandlung in die Landform; die Abbildungen stellen drei Stadien derselben beim Albino vor.

Gaay, Fortman, J. P. de. Die Entwicklung der Wirbelsäule am Megalobatrachus maximus und einigen anderen Amphibien. Tijdschr. Nederl. Dierk. Vereen. Leiden 1918, 47 pagg., 2 Taf., 10 Textfigg.

George, W. G. Experiments on the Determination of the Fate of the Gray Crescent Material in the Frog Egg. Biol. Bull. Woods Hole 35, 1918 p. 255—259.

Gillies, C. D. and **Taylor, B. B.** An Abnormal Vertebral Column in Hyla coerulea White. Proc. R. Soc. Queensland, Brisbane 30, 1918 p. 166—169.

Harrison, R. G. Experiments on the Development of the Fore Limb of Amblystoma, a self-differentiating equipotential System. Journ. Exp. Zool. Philadelphia 25, 1918 p. 413—461.

Hartmann, Otto. Über den Einfluß der Temperatur auf Größe und Beschaffenheit von Zelle und Kern im Zusammenhange mit der Beeinflussung von Funktion, Wachstum und Differenzierung der Zellen und Organe. (Experimente an Amphibien). Mit 5 Tafeln und zahlreichen Tabellen im Text. Arch. Entw. Mech. Org. XLIV. 1918 p. 114—195.

†**Haughton, S. H. (1).** A new Dinosaur from the Stormberg Beds of South Africa. Ann. Mag. N. H. London (9) II. 1918 p. 468—469.

†— (2). Some New Carnivorous Therapsida with Notes upon the Brain-Case in Certain Species. Ann. S. Afr. Mus. Cape Town 126, 1918 p. 1875—216.

Hecht, G. (1). Ein Schauermärchen von der argentinischen Kröte. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 132.

— (2). Aufzucht einer Knoblauchskröte in der Regenwurmkiste. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 155.

Ein im Spätherbst 1916 verwandeltes Exemplar ist (Juni? 1918) 27 Gramm schwer und 54 mm lang, also völlig erwachsen.

Hertwig, G. Kreuzungsversuche an Amphibien. 1. Wahre und falsche Bastarde. Arch. Mikr. Anat. 91, 1918 Abt. 2 p. 203—266, Taf. XIII—XV.

Hertwig, Paula. Durch Radiumbestrahlung verursachte Entwicklung von halbkernigen Triton- u. Fischembryonen. Arch. mikr. Anat. 87. I. 1916 p. 63—122, Taf. V—VIII.

Hädge, H. B. Das Urogenitalsystem von Uroplatus fimbriatus. Königsberg 1917, 31 pagg., 1 Taf.

Holländer, P. P. Über den Ursprung der aus dem Mittelhirn im dorsalen Längsbündel absteigenden Nervenfasern bei Sauropsiden. Jenaische Zeitschr. Naturwiss. 1917 p. ???.

Holmgren, N. Zur Kenntnis der Parietalorgane von Rana temporaria. Ark. Zool. Stockholm 11, 1918 No. 24 p. 1—13, Taf.

Jiresova, Marie. Über die Entwicklung der Hautdrüsen und ihrer Sekrete bei den Amphibien. Anat. Anz. 51. 1918 p. 280—288, 5 Figg.

Nachweis der Entstehung des Drüsensekretes aus den Mitochondrien.

Jokl, Alexander. Zur Entwicklungsgeschichte des Wirbeltierauges. I. Über die bilaterale Symmetrie des Urodelenauges. Anat. Anz. 51. 1918 p. 209—231, 16 Figg.

Jürgens, Rudolf (1). Zoologische Beobachtungen in Südostbulgarien. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 162—164.

Umgebung von Gümüdjina: *Triton cristatus* und *vulgaris* (welche Form?), *Clemmys* und *Emys*, *Rana esculenta*, *Hyla arborea*, *Bombinator*, beide *Bufo*, *Testudo graeca*, *Lacerta viridis*, *Tropidonotus natrix* var. *persa*, *Coronella austriaca* (?), *Lacerta muralis* und *serpa* (diese wohl richtig *taurica*). Eine zweite beschriebene *Testudo*-Art könnte *ibera* sein.

— (2). Beobachtungen an Wasserschildkröten in Südostbulgarien. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 271—273.

Von den beiden Arten nur *Clemmys* im Gebirge; Lebensweise und Fang; Eiablage in Maulbeer- und Weinpflanzungen; Sommerschlaf.

Johnston, H. and **Gillies, C. D.** Note on the occurrence of Muellerian Ducts in the Male of Hyla coerulea White. Journ. R. Soc. N. S. Wales Sydney 52, 1918 p. 461—462.

Kathariner, L. Cheloniana. Biologisches aus dem Leben der Schildkröten. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 288—271, 2 figg. (phot.).

Begattung von *Testudo ibera* (Wiederholung einer älteren Mitteilung des Verf.): *Testudo calcarata* u. *Chelodina longicollis* (15 Jahre in Gefangenschaft).

Kaufman, L. Researches on the artificial metamorphosis of Axolotls. Bull. Acad. Sc. Cracovie, Classe Sc. Math.-Nat. Série B. Sciences Naturelles, Janvier-Mars 1918 p. 32—75, Taf. I—II.

Siredon-Larven mit Thyroidin und Fleisch gefüttert, ergeben kräftige Landtiere (*Amblystoma mexicanum*); nach mehreren Thyroidindosen geht die Verwandlung spontan weiter, wenn auch die Tiere im Wasser belassen werden. Auch bei reichlich mit Fleisch gefütterten Tieren verursacht Thyroidinextrakt beträchtlichen Gewichtsverlust, entsprechend der aufgenommenen Menge von Thyroidin; Beginn einige Tage nach Beginn des Experimentes. Gleichzeitig mit der Abmagerung tritt Resorption der Kiemen und Hautsäume ein, entsprechend dem Gewichtsverlust. Die Wirkung des Thyroidins auf die Gewebe entspricht derjenigen längerer Aushungerung. Die Lungen sind bei der Larve und Landform gleich stark entwickelt. Thyroidinfütterung verzögert die Entwicklung der Geschlechtsdrüsen. Weitere Ergebnisse beziehen sich auf Lage und Bau der Thyreoidea bei der Larve und Landform. Alle Veränderungen während der Metamorphose sind gleich bei Exemplaren, die mit Fleisch gefüttert wurden und bei solchen, die Thyroidin erhielten.

Kershaw, J. A. Two Snakes new to Victoria. Victorian Natural. Melbourne 35, 1918 p. 30—32.

Klingelhöffer, W. (1). Terrarium für Zauneidechsen. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 101—103, 2 figg. (phot.).

Von diesem Aufsatz ist nur Fig. 2, die Zauneidechse im Beginn der Paarung zeigt, zu erwähnen.

Klingelhöffer, W. (2). Über Cachuga tectum und andere Schildkröten. Bl. Aqu. Terr.Kunde XXIX. 1918 p. 164—166, fig. — Interessante biologische Beobachtungen. Paarungsspiele bei *Chrysemys*.

Kurck, C. Iagttagelser från ett friluftsterrarium i Skåne rörande kärrsköldpaddans äggläggning. Fauna och Flora, Uppsala 13, 1918 p. 123—127.

†Lambe, L. M. The Cretaceous genus Stegoceras typifying a new family referred provisionally to the Stegosauria. Ottawa Trans. R. Soc. Canada (Ser. 3), XII. 1918 p. 11—17, Taf. I.

Lantz, L. A. Reptiles from the River Tajan (Transcaspia). Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 11—17, Taf. I.

Unter den 16 genannten Arten ist eine neue (s. *Geckonidae*). Von den übrigen möge nur *Eremias intermedia* Str., *Eumeces scutatus* Theob., *Vipera lebetina* L. und *Eryx miliaris* Pall. erwähnt werden.

Longman, H. A. Notes on some Queensland and Papuan Reptiles. Mem. Queensland 6, 1918 p. 37—44, Taf. XI—XV.

Loveridge, A. Notes on Snakes in East Africa. Journ. East Africa and Uganda Nat. Hist. Soc. 1918 p. 315—338.

Lundblad, O. Några ord om färgteckning och färgförändring hos vattenödla och lake. Fauna och Flora Uppsala 13, 1918 p. 250—261.

Maluquer, J. Notas Herpetologicas. Bol. Soc. Esp. Hist. Nat. 18, 1918 p. 402—406.

Mertens, Rob. (1). Emys orbicularis L. bei Leipzig. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 13—14.

Es handelt sich wohl zweifellos um freigelassene Exemplare.

— (2). Nachtrag zum Artikel „Lacerta muralis aus Italien bei Leipzig ausgesetzt". Ebenda p. 14.

Fortpflanzung der *L. muralis brueggemanni* bei Leipzig: Jungtiere am 23. August 1917 beobachtet.

— (3). Die indische Dachschildkröte (Cachuga tectum Gray). Bl. Aq. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 22—24.

— (4). Malacoclemmys Lesueuri Gray. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 32—33.

Ebenso empfindlich, wie *Chrysemys*, aber bei sorgfältiger Pflege ausdauernd, aquatiles Tagtier, liebt klares Wasser, nimmt tierische und pflanzliche Nahrung.

— (5). Paul Schmalz's Höhlenmolche (Spelerpes fuscus Bonap.). Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 35.

— (6). Eine interessante Varietät von Bombinator igneus Lam. Ebenda p. 35.

Mit orangegelben, sogar zitronengelbem Bauche, angeblich aus der Umgebung von Moskau, durch bedeutende Größe (5 cm und darüber) auffällig, mit zahlreichen, z. T. riesenhaften *Pelobates fuscus* zusammen gefangen.

— 7). Die taurische Eidechse (Lacerta taurica Pall.). Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 56—57, fig. (phot.).

Aus den Bergen von Gurinzet, Mazedonien. Auffällig die braungelbe Rückenfärbung.

— (8) Geoclemys reevesi Gray und ihre melanotische Varietät in Gefangenschaft. Wochenschr. Aqu. Terr. Kunde XV. 1918 p. 103—105, fig. (phot.).

— (9). Reptilien aus der asiatischen Türkei. I. *Zamenis ravergieri*. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 131—132. II. *Blanus Strauchi* Bedr. Ebenda p. 244—245. III. *Ophiops elegans* Ménétriès. Ebenda p. 259—261.

Miller, G. S. Mammals and Reptiles collected by Theodor de Booy in the Virgin Islands. Proc. Nat. Mus. Washington 54, 1918 p. 507—511, Taf. LXXXI.

Mitchell, D. T. The Effects of Snake Venoms on Domestic Animals and the Preparation of the Anti-Venomous Serum. S. Afr. Journ. Sci. Cape Town 12, 1916 p. 337—354.

Molle. Fritz (1). Über Fang und Geburt der Coronella austriaca. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 45.

— (2). Contia collaris Ménétriès, eine insektenfressende Schlange. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 224—225. — Verzehrt Heuschrecken und Eidechsen.

— (3). Meine Beobachtungen an Ophiops elegans Ménétriès (Schlangenauge). Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 288—289.

Aus der Schilderung ist namentlich der Nachweis eines geringen Farbenwechsels (Verdunklung), womit die frühere Beobachtung von Mertens bestätigt wird, bemerkenswert.

Monticelli, F. S. Nuove Notizie intorno agli Axolotl dell' Instituto zoologico della R. Universita di Napoli. Rendic. Accad. Napoli (Ser. 3). 23, **1917** p. 83—86.

†**Mook, C. C. (1).** The Habitat of the Sauropodous Dinosaurs. J. Geol. Chicago 26, 1918 p. 459—470.

†— **(2).** Criteria for the Determination of Species in the Sauropoda with Description of a new Species of Apatosaurus. Bull. Amer. Mus. New York 37, **1917** p. 355—360.

†— **(3).** The Fore and Hind Limbs of Diplodocus. Bull. Amer. Mus. N. York 37, **1917** p. 875—819.

Morrill, C. V. Some Experiments on Regeneration after Exarticulation in Diemyctylus viridescens. Journ. Exp. Zool. Philadelphia 25, 1918 p. 107—126, 3 Taf.

Morse, W. Factors involved in the Atrophy of the Organs of the Larval Frog. Biol. Bull. Woods Hole 34, 1918 p. 149—166.

Nette, Gerhard. Rana agilis in Mazedonien. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 142.

Bei Gjevgjeli, auf einem völlig kahlen und steinigen Hügel, ohne Spur von Wasser.

Noble, G. K. (1). The Amphibians collected by the American Museum Expedition to Nicaragua in 1916. Bull. Amer. Mus. 38, 1918 p. 311—347, Taf. XIV—XIX.

— **(2).** The Systematic Status of some Batrachians from South America. L. c. 37, **1917** p. 793—814, Taf. XCIII—XCVI.

†**Nopcsa, Franz Baron (1).** Über Dinosaurier. 4. Neues über Geschlechtsunterschiede bei Orthopoden. Centralbl. Min. 1918 No. 11/12 p. 186—198, fig. 1—12.

Verf. kommt durch das Studium gewisser Orthopoden, namentlich des Schädels und Beckens zu dem Schlusse, daß gewisse Arten bezw. Gattungen als Männchen zu anderen, die die Weibchen vertreten, gehören. So ist *Iguanodon Mantelli* wahrscheinlich das ♂ zu *I. bernissartensis* (♀), *Saurolophus osborni*, *Camptosaurus dispar*, *Hypacrosaurus altispinus* und *Corythosaurus casuarius* sind ebenfalls männliche, *Trachodon*, *Camptosaurus Browni* und *depressus* weibliche Tiere. Die Einteilung der *Trachodontidae* in *Trachodontinae* und *Saurolophinae* ist unbefriedigend; richtiger ist es, *Orthomerus* und *Kritosaurus* als *Protrachodontinae* den *Trachodontinae* mit *Saurolophus* ♂, *Hypacrosaurus* ♂, *Corythosaurus* ♂, *Trachodon* ♀, *Hadrosaurus* ♀ und *Claosaurus* gegenüberzustellen; die *Trachodontinae* sind durch das stark verlängerte Prämaxillare gekennzeichnet. Die auffallenden nasalen und supraorbitalen Rauhigkeiten des *Tyrannosaurus*-Schädels weisen auf Hautlappen oder Verhornungen, nicht, wie Osborn glaubt, auf kräftige Muskulatur hin, da sie an Stellen vorkommen, wo normalerweise keine Muskeln inserieren. Stark verlängerte Neurapophysen wie bei *Hypacrosaurus* finden sich beim Theropoden *Spinosaurus*; sind wahrscheinlich Sexualornamente. Differenzen der Scapula wie bei *Iguanodon* sind auch bei *Struthiosaurus* wiederzufinden. *Str. Pawlowitschi* var. *lepidophorus* ist das ♂ von *Str. Pawlowitschi*.

†— (2). Notizen über Dinosaurier. 5. Beiträge zu ihrer Evolution. Centralbl. Min. 1918 No. 15/16 p. 235—246.

Verf. versucht eine Ableitung der Dinosaurier von fünfzehigen, kurzhalsigen, lacertoiden, omnivoren und quadrupeden Pseudosuchiern, aus denen sich fünfzehige, langhalsige, bipede, omnivore Prodinosaurier (Wüstenformen der Permzeit) entwickelt haben. In der Trias erfolgte die Spaltung in die primitiven Orthopoden und Saurischier, von denen die ersteren fünfzehige, bipede, herbivore Festlandsformen eines feuchteren Klimas, letztere fünfzehige, bipede, carnivore Festlandsformen vorstellten. Verf. findet keine Abweichung vom Ireversibilitätsgesetze darin, quadrupede Dinosaurier aus bipeden entstehen zu lassen (Thyreophoren und Sauropoden), er erklärt dies als ein „Nachwachsen" der Vordergliedmaßen. Die primitiven Orthopoden geben den quadrupeden, herbivoren und insectivoren gepanzerten Thyreophoren des Festlandes (Jura u. Kreide), sowie den bipeden, tridactylen, sumpfbewohnenden Ornithopoden derselben Endperioden den Ursprung, während den primitiven Saurischiern einesteils die bipeden, tridactylen, carnivoren Theropoden des Festlandes (Jura und Kreide), andererseits die quadrupeden, omnivoren, sumpfbewohnenden Sauropoden des Jura entsprangen. Die Beweisführung ist einigermaßen phantasievoll und kann man daher dem Verf. nicht in allen Punkten beipflichten.

†— (3). Leipsanosaurus n. gen. Ein neuer Thyreophore aus der Gosau. Földtany Köslöny Bd. XLVIII. 1918 p. 324—328, Taf. III.

Die neue Gattung ist auf Grund eines Zahnes beschrieben; dieser wird mit den bekannten Zähnen der übrigen Thyreophoren, zu welchem Dinosauriertypus er zweifellos gehört, verglichen und schließlich die Systematik der Ankylosaurier, denen die neue Gattung einzureihen ist, revidiert; es werden innerhalb der Thyreophoren zwischen die Unterfamilien *Scelidosauridae* und *Stegosauridae* die neue Unterfamilie *Palaeoscincidae* eingeschaltet, die *Acanthopholidae* um die Unterfamilie *Ankylosauridae* (?=*Nodosauridae*) vermehrt; bei den Ceratopsiern bleiben nur die *Stenopelyxidae* und *Ceratopsidae*.

Norris, H. W. and **Hughes, S. P.** The cranial and anterior Spinal nerves of the Caecilian Amphibians. Journ. Morphol. Philadelphia 31, 1918 p. 490—557.

O'Donoghue, C. H. The Heart of the Leathery Turtle Dermochelys coriacea, with a note on the septum ventriculorum in the Reptilia. Journ. Anat. London 52, 1918 p. 267—480.

Ortlepp, R. J. Note on the persistence of the right posterior Cardinal Vein in Xenopus laevis and its significance. S. Afr. Journ. Sci. Johannesburg 15, 1918, p. 413—415.

Osborne, A. Abnormeal Renal Portal Circulation of a Frog. Proc. R. Soc. Victoria 31, 1918, p. 9—10, Taf. I.

†**Petronievics, Bronislav.** Comparison between the Lower Jaws of the Cynodont Reptiles Gomphognathus and Cynognathus. Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 197—207, fig. 1—8.

Der Unterkiefer von *Gomphognathus* zeigt die höchste Entwicklung des Dentale in irgendeinem theriodonten Reptil und zwar in der Richtung einer doppelten Artikulation, wenn nicht diese selbst.

Phisalix, M. (**1**). La glande parotide venimeuse des Colubridés aglyphes. Bull. Mus. Paris 23, **1917** p. 331—342.

— (**2**). Les Venins cutanés du Spelerpes fuscus Gray. L. c. 24, 1918 p. 92—96.

Phisalix et **Caius, R. F.** (**1**). Propriétés venimeuses de la salive parotidienne chez les Colubridés aglyphes des genres Tropidonotus, Zamenis, Helicops, Lycodon et Dendrophis. L. c. 23, 1917 p. 343—350.

— (**2**). L'extension de la fonction venimeuse dans l'ordre entier des Ophidiens. Journ. Physiol. Pathol. Paris 17, 1918 p. 923—964.

— (**3**). Propriétés venimeuses de la sécrétion parotidienne chez les Colubridés aglyphes des éspèces Lycodon aulicus, Dendrophis pictus et Zamenis mucosus. Bull. Soc. pathol. exot. Paris 10, **1917**, p. 474—480.

Préaubert, E. Observations herpétologiques concernant la faune de Maine-et-Loire. Bull. Soc. étud. sci. Angers 46, **1916** p. 57—59.

Priemel, Kurt. Fortpflanzung von Geoclemys reevesi in Gefangenschaft. Wochenschr. Aqu. Terr. Kunde XV. 1918 p. 157—158.

Ausschlüpfen nach 57—65 Tagen, Panzerlänge $1^1/_2$—2 cm; Beschreibung der Färbung der jungen Tiere.

Power, J. H. Some notes on the colouration of reptiles and amphibians found near Kimberley, C. P. S. Afr. Journ. Sci. Cape Town 14, 1918 p. 2+26—270.

Prashad, B. The middle Ear of Indian Frogs. Rec. Ind. Mus. Calcutta 15, 1918 p. 97—103, Taf. IX.

Procter, Joan B. On the Variation of the Pit-Viper, Lachesis atrox. Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 163—182, fig. 1—5.

Auf Grund reichem Materials des British Museums kann die Verf., die Beschuppung und Farbkleid genau untersucht hat, feststellen, daß die als *L. atrox* L. (ist *L. lanceolatus* Lac.), *L. affinis* Gray (= *L. atrox* Blngr. nec. L.) *L. jararaca* und *L. jararacussu* unterschiedenen Formen nicht als Arten betrachtet werden können und daß namentlich letztere nur Farbenvarietäten sind, die auf Brasilien beschränkt erscheinen.

Rao, C. R. N. Note on the Tadpoles of the Indian Engystomatids. Rec. Indian Mus. Calcutta 15, 1918 p. 41—45.

Regan, Tate. Reptilia and Batrachia. Zoological Record XVI. Vol. LV. 1918 p. 1—12.

Richtigzustellen wäre, daß *Oligodon* nicht zu den Viperiden gehört.

Rendahl, H. Zwei neue Arten der Gattung Typhlops aus dem Kaplande. Arkiv f. Zool. 11, No. 11, No. 17, 1918 p. 1—6, figg.

Roux, J. Notes sur quelques espèces d'Amphibiens de l'Archipel Indo-australien. Rev. Suisse Zool. Vol. 26, No. 12, 1918 p. 409—415.

Roux, Wilhelm. Bemerkungen über die Abhandlung Belogolowys über Parasitismus von Embryonen und die dabei entstehenden bösartigen Geschwülste. Arch. Entw. Mech. Org. XLIII. 1918 p. 682—693.

Sachs, Walter. Eumeces Schneideri und seine Pflege. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 281—282, fig. (phot.).

Salvatore, C. Fenomeni di régenerazione e di autoinnesti in larve di Anfibi anuri. Atti Accad. Gioenia Catania 11, 1918, Memoria 15 (p. 1—9).

Schmidt, W. J. (1). Über die Beziehungen der glatten Muskelzellen in der Haut vom Laubfrosch zum Epithel. Anat. Anz. 51. 1918 p. 289—302, 7 Figg.

— (2). Über Chromotophorenvereinigungen bei Amphibien, insbesondere bei Froschlarven. Ebenda p. 493—501, 5 Figg.

Die Komponenten derartiger Chromatophorenvereinigungen sind sicherlich nicht Abkömmlinge einer Mutterzelle, ihre Beziehungen also nicht ursprünglich, sondern nachträglich erworben, wofür auch die Tatsache spricht, daß die verschiedenen Arten von Chromatophoren nacheinander während der Larvenentwicklung auftreten und daß sie nicht nur in den Vereinigungen, sondern auch, und zwar in der Regel, getrennt auftreten und schließlich auch schrittweise verfolgen läßt, wie die Beziehungen zwischen Guanophoren und Lipophoren sich allmählich einstellen.

— (3). Über Riesenepithel- und -drüsenzellen in der Epidermis des Laubfrosches. Anat. Anz. 51, 1918 p. 535—547, 9 Figg.

— (4). Zur Kenntnis der lipochromführenden Farbzellen in der Haut nach Untersuchungen an Salamandra maculosa. Dermatologische Zeitschrift Bd. 25, 1918 p. 324—328.

Schreitmüller, W. (1). Nachtrag zu „Beobachtungen an der Erdkröte." Bl. Aq. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 48.

— (2). Meine Funde von Pelodytes punctatus Departement d'Aisne (Nordostfrankreich). Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 85.

Vorkommen bei Cilly, unter Steinen und in Mauerritzen; sehr häufig; drückt sich bei Verfolgung platt an die Erde; *Rana arvalis* seltener; Kaulquappen von *Pelodytes* beobachtet.

— (3). Über das Vorkommen von Pelodytes punctatus bei Ville aux Bois in Frankreich XXIX. 1918 p. 238—240, fig. (phot.).

Lebt dort wie *Alytes* in Erdlöchern.

— (4). Weiteres zur Psychologie der Frösche u. a. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 273—275.

Intelligenz der *Rana*-Arten geringer als die der Kröten und von *Hyla*; trotzdem werden Beispiele von Intelligenz und Orientierungssinn beim Wasserfrosch (und auch beim Laubfrosch) berichtet.

— (5). Zur Nahrung der Schlingnatter (Coronella austriarca). Bl. Aq. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 271—278, fig. (phot.).

Verzehrt auch Grillen und Heuschrecken; junge Exemplare konnten auch zur Annahme von Mehlwürmern, glatten Eulenraupen und großen Fliegen gebracht werden. Daß *Coronella austriaca* auch Blindschleichen und Mäuse frißt, wird vom Verf. bestätigt.

Schröder, Gerhard. Reptilien- und Amphibienfunde in den Ausläufern der Waldkarpathen bei Spas. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 5—6.

Bombinator (s. Wolterstorff, t. c. p. 6—8), *Lacerta agilis* mit var. *erythronota*, *Salamandra maculosa*.

Schultz, Walter. Gleichlauf der Verpflanzung und Kreuzung bei Froschlurchen. Schlüsse auf die Zusammensetzung der Plasmabausteine. Arch. Entwicklungsmech. 43. 1917 p. 360—381, Taf. XII.

Seton, E. T. A List of the Turtles, Snakes and Batrachians of Manitoba. Ottawa Naturalist, 32, 1918 p. 79—83.

Smith, M. A. Description of a new Snake (Opisthotropis spenceri) from Siam. Journ. Nat. Hist. Soc. Siam 3, 1918 p. 13.

Sokolowsky, Alexander (1). Über Anpassungserscheinungen beim Apotheker-Skink. (Scincus officinalis Laur.). Wochenschr. Aqu. Terr. Kunde XV. 1918 p. 4—6, fig.

— **(2).** Die Lippenschildkröten (Trionyx) in biologischer Beleuchtung. Ebenda p. 82—85, fig.

Spemann, Hans. Über die Determination der ersten Organanlagen Amphibienembryo. I—VI. Arch. Entw. Mech. Org. XLIII. 1918 p. 448—555, 7 Textfigg. Taf. XVIII—XXIII.

Stejneger, L. H. and **Barbour, T.** Check List of North American Amphibians and Reptiles. Cambridge, Mass. 1918.

Sternfeld, R. Zur Tiergeographie Papuasiens und der pacifischen Inselwelt. Abh. Senckenberg. Ges. Frankfurt a. M. 1918 p. 375—436, Taf. 31.

Stieve, H. Die Spermatogenese des Grottenolms. Anat. Anz. 51. 1918 p. 321—349, 11 Fig.

Tayler, Noel. A case of Hermaphroditisme in a Lizard, Lacerta viridis. Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 223—230, fig. 1—3.

Beide Gonaden sind vorhanden, ebenso sind auch die Kopulationsorgane normal entwickelt; im Gegensatz zu den von Leydig, Howes und Hill beschriebenen Fällen von Hermaphroditismus bei Eidechsen, die ausgesprochen männlichen Charakter hatten.

Taylor, E. H. (1). Reptiles of Sulu Archipelago. Philippine Journ. Sci. Manila D. 13, 1918 p. 233—267, 3 Taf.

— **(2).** Two new Snakes of the Genus Holarchus, with descriptions of other Philippine Species. Journ. Sci. Manila D. 13, 1918 p. 359—367, 2 Taf.

— **(3).** New or rare Philippine Reptiles. L. c. 14. 1919 p. 105—125, 2 Taf.

Tranchina, M. C. Sul' accrescimento dei capillari linfatici nella larva di Discoglossus pictus. Bull. Inst. Zool. Palermo 1, **1918** p. 1—7 Taf.

Uhl, E. Zoologische Beobachtungen vor Krewo. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXXIX. 1918 p. 11—12.

Bei Krewo, südlich von Smorgon wurden gefangen: *Lacerta vivipara* u. *agilis*, *Vipera berus*, *Bufo vulgaris*, *Rana ridibunda* u. *temporaria*, *Triton vulgaris*; Wirkung des Abfeuerns schwerer Feldhaubitzen auf letztere Art!

Uhlenhuth, Ed. (1). Is the Influence of Thymus feeding upon development, metamorphosis, and growth due to a specific action of this gland? Journ. Exp. Zool. XXV. 1918 No. 1 p. 135—155.

Bei der Thymus-Fütterung von Larven von *Amblystoma opacum* und *punctatum* zeigte sich, daß der Einfluß derselben auf die Entwicklung nicht auf Faktoren beruht, die spezifisch für die Thymus sind und daß zwischen Urodelen und Anuren tiefgehende, wohl auf der verschiedenen Organisation beruhende Verschiedenheiten existieren; eine solche Verschiedenheit ist auch das verheerende Auftreten von Tetanus bei den Salamander-Larven, das bei Anuren-Larven nicht beobachtet wurde. Obgleich eine Wirkung der Thymus-Fütterung auf Entwicklung und Metamorphosen feststeht, so scheint doch andere und rein quantitative Bedingungen wie die Temperatur und die Menge der Nahrung und überhaupt alle Faktoren, die Wachstum, Größe und Schnelligkeit der Entwicklung beeinflussen, dasselbe Resultat zu erzielen. Jedenfalls enthält aber die Thymus doch alle Bestandteile, um den Körper eines Amphibiums aufzubauen, das Tier im Wachstum und sein Leben dauernd aufrecht zu erhalten, wie Versuche erwiesen haben.

Unrath, K. Zur Hypnose bei Amphibien und Fischen. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 193—195, 4 figg. (phot.).

Am besten ließ sich *Rana temporaria* (Bewegungslosigkeit bis 6 Minuten), auch *Bufo viridis* (40 Sekunden), am schlechtesten *B. vulgaris* (höchstens 35 Sekunden) in hypnoiden Zustand versetzen, bei *Triton alpestris* dauerte derselbe bis 7 Minuten. Jüngere Exemplare lassen sich besser und sicherer hypnotisieren als ältere.

Vick, J. (1). Eine Variation von Rana muta aus den Gottesberger Bruchfeldern. Wochenschr. Aqu. Terr. Kunde XV. 1918 p. 102—103, fig.

— **(2).** Die Kreuzotter (Pelias berus). Wochenschr. Aqu. Terr. Kunde XV. 1918 p. 146—148, fig.

Van Denburgh, John u. Joseph R. Slevin. The Garter-Snakes of Western North America. Proc. Calif. Cicad. Sc. IV. Series, Vol. VIII No. 6 p. 181—270, Taf. 7—17, 1918.

Diese sorgfältige Arbeit zeigt an einem gewaltigen Material, wie er altweltlichen Herpetologen kaum für irgendeine Schlangengruppe zur Verfügung steht, Variationsbreite und geographische Verbreitung der für die Nearktis charakteristischen Wassernattern aus der Gattung *Thamnophis* (nach europäischer Auffassung Untergattung von *Tropidonotus*). Es wird eingehend *Th. sirtalis* (mit den drei Unterarten *parietalis*, *concinnus* und *infernalis*), *eques*, *ordinoides* (in 7 Unterarten) *marcianus*, dann die besondere Gruppen vorstellenden *Th. megalops* und *angustirostris* behandelt; Variationskurven, Tabellen der wichtigsten Merkmale für das untersuchte Material der einzelnen Arten, zwei große Verbreitungskarten, Verzeichnisse der Fundorte für jede einzelne Form, sowie schöne photographische Abbildungen nach dem Leben ergänzen die Ausführungen der Verf. über diese schwierige Gruppe, an die sich ein weniger erfahrener Herpetolog ebensowenig heranwagen

dürfte, als an die europäischen *Lacerta*-Arten, die aber an ihnen ausgezeichnete Bearbeiter gefunden hat.

Venzmer, Gerhard. Beiträge zur Kenntnis der Reptilien- und Amphibienfauna des cilicischen Taurus. Teil I. SB. Ges. naturf. Fr. Berlin 1918 No. 7 p. 209—251.

Eine sehr gute und manches Neue, sowie Bestätigung älterer Angaben bringende Arbeit, die sowohl systematisch, als auch biologisch Amphibien und Eidechsen des Gebietes behandelt. Ausführlicher sind beschrieben *Salamandra maculosa, Hyla arborea* v. *savignyi, Rana esculenta* v. *ridibunda, Chamaeleon vulgaris, Mabuia septemtaeniata* u. *vittata, Ablepharus pannonicus, Eumeces Schneideri, Lacerta viridis major, L. danfordi, laevis, Blanus aporus, Ophisaurus apus.*

Waite, Edgar R. (1). Review of the Australian Blind Snakes. Rec. S. Austral. Mus. 1, 1918 p. 1—34, Taf. I, Textfigg.

— **(2).** Description of a new Blind Snake from the Solomon Islands. T. c. p. 35—38, fig.

Wall, F. A popular Treatise on the common Indian Snakes. Journ. Nat. Hist. Soc. Bombay 26, 1918 p. 89—97, Taf. XXVI.

†**Watson, D. M. S.** On Seymouria, the most primitive known Reptile. Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 267—301, fig. 1—15.

Weber, A. (1). Relations entre les formations branchiales et les ébauches pulmonaires chez les embryons de Chelydra serpentina. CR. Soc. Biol. Paris 81, 1918 p. 814—815.

— **(2).** Développement du foie et du pancréas chez Chelydra serpentina. L. c. p. 815.

Wedel, L. v. Ein Beitrag zur Haltung der Leopardennatter (Coluber leopardinus) im Terrarium. Wochenschr. Aqu. Terr. Kunde XV. 1918 p. 183.

Verf. beobachtete, daß diese Art außer Mäusen und jungen Sperlingen auch Eidechsen (*Lacerta viridis*) annimmt (also ähnlich wie *C. longissimus*). Auch Begattung (Ende Mai) und Eiablage im Terrarium beobachtet, abgelegt wurden 7 Eier.

Wegner, T. Chelonia gwinneri Wegner aus dem Rupelton von Försheim a. M. Abh. Senckenberg. Ges. 36, 1918 p. 361—372, Taf. XXVIII—XXX.

Werner, F. (1). Zur Kenntnis der Reptilienfauna von Südalbanien. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 250—251.

Stimmt im allgemeinen mit der von Dalmatien und der Herzegowina überein, doch fehlen oxycephale Eidechsen (*L. oxycephala, mosorensis*) völlig; außer *L. muralis* kommt noch *L. taurica jonica* vor; *Zamensis gemonensis* var. *caspius* in riesigen Exemplaren.

— **(2).** Einiges über das Frei- und Gefangenleben unserer Glattnatter (*Coronella austriaca*). Bl. Aqu. Terr. Kunde XIX. 1918 p. 173—176.

Färbungs- und Zeichnungsvarietäten; Unempfindlichkeit gegen klimatische Einflusse; Nahrung (geht auch starke *Lacerta viridis* an); Vorkommen in Österreich; im Alpengebiet vorwiegend im Tale, daher

nicht mit *Vipera berus*, wohl aber im Süden mit *V. ammodytes* zusammen vorkommend.

Willem, V. Over de ademhalings bewegingen bij den Kikker. Amsterdam Verslag Wis. Nat. Afd. K. Akad. Wetensch. 26, 1918 p. 1412—1415; Proc. Sci. K. Akad. Wet. 20, 1918 p. 1234—1237 (englisch).

Witte, G. F. de. Revision du genre Rhynobatrachus Günth. Rev. Zool. Afr. Bruxelles 6, 1918 p. 220—228.

Wolterstorff. W. (1). Bemerkungen über die von Herrn Schröder gesammelte Varietät oder Bastardform der Feuerkröte (*Bombinator igneus* Laur.). Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 6—8.

Wahrscheinlich kein Bastard, sondern Varietät.

— **(2).** Bemerkungen über Rana agilis von Gjevgjeli. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 142.

Genaue Beschreibung zweier Exemplare (s. Nette).

Woerz, E. G. Die Feuerkröte (*Bombinator igneus*) bei Krakau. Bl. Aqu. Terr. Kunde XXIX. 1918 p. 152—153.

Wieder ein gelbbauchiges Exemplar; Bemerkungen über andere Amphibien der Gegend.

Wright, A. H. Notes on Clemmys. Proc. Biol. Soc. Washington 31, 1918 p. 51—58.

Übersicht nach dem Stoff.

Litteratur.

Reptilia und Batrachia für 1918: **Regan,** Zool. Record LV. 1918.

Klassifikation.

Beziehungen zwischen Ontogenie und Taxinomie bei den Anuren: **Boulenger (1).** — Stellung der Chelonier im System: **Boulenger (2).** — Verwandtschaftsbeziehungen und Verbreitung der Lacertiden: **Boulenger (8).** — Artbegriff in der modernen Herpetologie: **Fejervary (2).** — Kriterien für die Artbestimmung bei den Sauropoden Dinosauriern: **Mook (2).** — Systematische Stellung einiger südamerikanischer Batrachier: **Noble (2).**

Phylogenie.

Phylogenie der Dinosaurier: **Nopcsa (2);** der Varaniden und Megalaniiden: **Fejérváry (1).**

Anatomie und Physiologie.

Allgemeines.

Eingeweide von *Zamenis constrictor*: **Attwood.**

Integument.

Blaue Exemplare von *Rana esculenta*: **Franz (2).** — Entwicklung der Hautdrüsen u. ihrer Sekrete bei Amphibien: **Jiresova.** — Beziehungen der glatten Muskelfasern in der Haut von *Hyla* zum Epithel: **Schmidt (1);** Chromatophorenvereinigungen bei Amphibien: **Schmidt (2);** Riesenepithel- und -drüsenzellen in der Epidermis von *Hyla*: **Schmidt (3);** lipochromführende Farbzellen in der Haut von *Salamandra*: **Schmidt (4).**

Skelet.

Beziehungen zwischen Reptilien-, Beutler- und Placentaliergebiß: **Adloff.** — Das dorsale Schlußstück des Atlas beim Krokodil: **Barge.** — Schädel von *Rana tigrina*: **Bhatra and Parshad.** — Skelet von *Edaphosauus cruciger*: **Case.** — Entwicklung des Schultergürtels und der Vordergliedmaße bei *Amblystoma*; **Detwiler.** — Schädel von *Mystriosuchus* beschrieben von **Drevermann.** — Über die rudimentären Rippen der Anuren: **Fejérvary-Langh.** — Entwicklung der Wirbelsäule von *Megalobatrachus*: **Gaay.** — Abnorme Wirbelsäule bei *Hyla coerulea*: **Gillies and Taylor.** — Schädelkapsel carnivorer Therapsiden: **Haughton (2).** — Vor- u. Hinterextremität von *Diplodocus*: **Mook (3).** — Vergleich des Unterkiefers von *Gomphognathus* und *Cynognathus*: **Petronievics.**

Muskulatur.

Beziehungen der glatten Muskelfasern in der Haut von *Hyla* zum Epithel: **Schmidt (1).** — Uni- oder multicelluläre Entwicklung der quergestreiften Muskelfasern von Urodelen: **Franz, A. W.**

Nervensystem.

Über den Ursprung der aus dem Mittelhirn im dorsalen Längsbündel absteigenden Nervenfasern bei Sauropsiden: **Holländer.** — Gehirn- und vordere Spinalnerven der Gymnophionen: **Norris** and **Hughes.**

Sinnesorgane.

Histologische Untersuchungen am häutigen Labyrinth der Kaulquappen von *Rana* und *Bufo*: **Assai.** — Parietalorgane von *Rana temporaria*: **Holmgren.** — Bilaterale Symmetrie des Urodelenauges: **Jokl.** — Mittelohr indischer Frösche: **Parshad.**

Darmkanal.

Entwicklung des Kiemendarms bei *Chrysemys*: **Alten.** — Schlundspaltenderivate von *Amblystoma*: **Baldwin.** — Entwicklung von Leber und Pankreas bei *Chelydra*: **Weber (2).**

Atmungsorgane.

Entwicklung des Kiemendarms bei *Chrysemys*: **Alten**; der Trachea bei *Lacerta agilis*: **Böker.** — Beziehungen zwischen den Kiemen- und Lungenanlagen bei den Embryonen von *Chelydra*: **Weber (1).** — Atembewegungen beim Frosch: **Willem.**

Blut- und Lymphgefäßsystem.

Herz von *Dermochelys*: **O'Donoghue.** — Persistenz der rechten hinteren Cardinalvene bei *Xenopus* und ihre Bedeutung: **Ortlepp.** — Abnormer Nierenpfortaderkreislauf beim Frosch: **Osborne.** — Wachstum der Lymphcapillaren bei *Discoglossus*-Larven: **Tranchina.**

Urogenitalapparat.

Urogenitalapparat von *Uroplatus*: **Hädge.** — Vorkommen von Müller'schen Gängen beim ♂ von *Hyla coerulea*: **Johnston and Gillies.** — Sekundäre Geschlechtsunterschiede bei Dinosauriern: **Nopcsa (1).** — Spermatogenese des Grottenolmes: **Stieve.** — Hermaphroditismus bei *Lacerta viridis*: **Tayler.**

Fortpflanzung, Entwicklung, Metamorphose.

Entwicklung des Kiemendarmes bei *Chrysemys*: **Alten.** — Entw. der Trachea bei *Lacerta agilis*: **Böker.** — Entwicklung von Schultergürtel und Vorderextremität bei *Amblystoma*: **Detwiler.** — Über rückläufige Entwicklung bei *Salamandra* (bei transplantierten Augenlinsen u. Hautepithel): **Fischel.** — Entwicklung der Wirbelsäule bei *Megalobatrachus*: **Gaay.** — Entwicklung der Vorderextremität von *Amblystoma*: **Harrison.** — Entwicklung der Hautdrüsen u. ihrer Sekrete bei Amphibien: **Jiresova.** — Entwicklung der bilateralen Symmetrie des Urodelenauges: **Jokl.** — Künstliche Metamorphose bei *Amblystoma*: **Kaufmann.** — Geburt von *Coronella austriaca*: **Molle (1).** — Fortpflanzung von *Geoclemys recvesi* in Gefangenschaft: **Priemel.** — Determination des ersten Organanlagen des Amphibienembryos: **Spemann.** — Spermatogenese des Grottenolms: **Stieve.** — Kiemen- und Lungenanlagen bei Embryonen von *Chelydra*: **Weber (1)**; Entwicklung von Leber und Pankreas bei *Chelydra*: **Weber (2).** — Begattung von *Testudo ibera*: **Kathariner.** — Paarungsspiele bei *Chrysemys*: **Klingelhöffer (2).** — Fortpflanzung von *Lacerta muralis brueggemanni* bei Leipzig: **Mertens (2).** — Eiablage von *Emys* im Freilandterrarium: **Kurck.**

Cytologisches.

Acidophilie der „Sommerzellen" in der Nebenniere des Frosches: **Carl.** — Halbkernige *Triton*-Embryonen nach Radiumbestrahlung: **Hertwig, P.**

Experimentelle Untersuchungen.

Transplantation von Otocysten in *Discoglossus*-Larven: **Alagna.** — Einwirkung parasitären Lebens auf das sich entwickelnde Froschei. (Veränderung von Eiballen, die in die Leibeshöhle von Fröschen u. a. Tieren gebracht wurden). **Belogolowy.** (s. auch **Roux.**) — Wirkung von Adrenin auf die Pigmentwanderung in den Melanophoren der Haut und die Pigmentzellen der Retina beim Frosch: **Bigney.** — Experimentelles über Entwicklung des Schultergürtels und der Vordergliedmaße bei *Amblystoma*: **Detwiler.** — Rückläufige Entwicklung transplantierter Augen und Epithelstücke von *Salamandra*: **Fischel.** — Experimentelles über die Entwicklung der Vorderextremität von *Amblystoma*: **Harrison.** — Einfluß der Temperatur auf Zelle und Kern bei Amphibien: **Hartmann.** — Halbkernige *Triton*-Embryonen nach Radiumbestrahlung: **Hertwig, P.** — Künstliche Metamorphose bei *Amblystoma*: **Kaufmann.** — Experimente über Regeneration nach Exartikulation bei *Diemyctylus viridescens*: **Morrill.** — Gleichlauf von Verpflanzung und Kreuzung bei Anuren: **Schultz.** — Einfluß der Thymus-Fütterung auf Entwicklung, Metamorphose und Wachstum beruht nicht auf Faktoren, die spezifisch für die Thymus sind: **Uhlenhuth (1).**

Färbung und Farbenwechsel.

Farbenwechsel bei *Ophiops elegans*: **Molle (3).** — Färbung von Amphibia und Reptilia aus Kimberley, S.-Afrika: **Power.** — Farbkleid und Farbenveränderung bei Wassermolchen: **Lundblad.**

Giftapparate und Giftwirkung.

Wirkung des Schlangengiftes auf Haustiere und Präparation des Serums: **Mitchell.** — Giftwirkung der Parotis von Colubriden: **Phisalix (1), Phisalix u.**

Caius (**1, 3**); Austreibung der Giftwirkung bei den Schlangen: **Phisalix u. Caius** (**2**); Hautgift von *Spelerpes fuscus*: **Phisalix** (**2**).

Psychologie.

Psychologie von *Rana esculenta*: **Franz, Jürgens u. Wolterstorff.** (S. auch **Franz** [**1**], **Schreitmüller** [**4**].) — Hypnose bei Amphibien: **Unrath.**

Regeneration.

Regeneration nach Exartikulation bei *Diemyctylus*: **Morrill.** — Regenerationserscheinungen bei Anuren: **Salvatore.**

Variation.

Variation von *Thamnophis*: **Van Denburgh u. Slevin**; von *Ophiops elegans*: **Boulenger** (**9a**); von *Rana esculenta*: **Boulenger** (**9b**); von *Rana tigrina*: **Boulenger** (**5**), **Annandale** (**3**).

Mißbildungen.

Abnorme Wirbelsäule von *Hyla coerulea*: **Gillies u. Taylor.**

Hybridation.

Kreuzungsversuche an Amphibien: **Hertwig.** — Gleichlauf von Verpflanzung und Kreuzung bei Froschlurchen: **Schultz.**

Ethologisches.

Amphibia.

Caudata.

Über Axolotlzucht: **Friedenberg.** — Biologisches über den Grottenolm: **Fejervary** (**3**). — Über *Spelerpes fuscus* in Gefangenschaft: **Mertens** (**5**). — Über die Axolotl des zoolog. Institutes in Neapel: **Monticelli.**

Ecaudata.

Beobachtungen an der Feuerkröte (*B. igneus*): **Behrens.** — Massenzug von Krötenlarven: **Franz** (**2**). — Aufzucht von *Pelobates* in der Regenwurmkiste: **Hecht** (**2**). — Beobachtungen an der Erdkröte: **Schreitmüller** (**1**).

Reptilia.

Testudinata.

Biologisches über Wasserschildkröten in Südostbulgarien: **Jürgens** (**2**). — Biologisches über *Testudo* u. *Chelodina*: **Kathariner.** — Über *Kachuga, Chrysemys* u. a. Schildkröten: **Klingelhöffer** (**2**). — Eiablage von *Emys* in Freilandterrarium: **Kurck.** — Über *Emys* bei Leipzig: **Mertens** (**1**); über *Kachuga tectum* in Gefangenschaft: **Mertens** (**3**); *Malacoclemmys lesueuri* in Gef.: **Mertens** (**4**); *Geoclemmys reevesii* in Gef.: **Mertens** (**8**). — Biologisches über Trionychiden: **Sokolowsky.**

Lacertilia.

Ophisaurus apus in Gefangenschaft: **Adolph.** — Terrarium für Zauneidechsen. **Klingelhöffer** (**1**). — *Ophiops elegans* in Gefangenschaft: **Molle** (**3**). — *Eumeces Schneideri* in Gefangenschaft: **Sachs.**

Ophidia.

Lebensweise und Nahrung von *Contia collaris* in Gefangenschaft: **Molle (2).** — Nahrung von *Coronella austriaca*: **Schreitmüller (5).** — Biologisches über die Kreuzotter: **Vick (2).** — Leopardennatter in Gefangenschaft: **Wedel.** — Frei- und Gefangenleben von *Coronella austriaca*: **Werner (2).**

Faunistik.

Paläarktis.

Neuer Molch aus Spanien: **Boscà.** — Neuer *Acanthodactylus* aus Mesopotamien: **Boulenger (4).** — Für Belgien neuer Frosch (*R. arvalis*): **Boulenger (9).** — Amphibien und Reptilien aus Südostbulgarien: **Jürgens (1);** Wasserschildkröten in Südostbulgarien: **Jürgens (2).** — Reptilien vom Tajan-Fluß, Transkaspien: **Lantz.** — *Coluber longissimus* in Spanien: **Maluquer.** — *Bombinator* und *Pelobates* bei Moskau: **Mertens (6).**; *Lacerta taurica* aus Mazedonien: **Mertens (7);** Reptilien aus der asiatischen Türkei: **Mertens (9).** — *Rana agilis* in Mazedonien: **Nette.** — Herpetologische Beobachtungen über die Fauna des Dept. Maine-et-Loire: **Préaubert.** — *Pelodytes punctatus* und *Rana arvalis* im Dept. de l'Aisne: **Schreitmüller (2);** *Pelodytes* bei Ville aux Bois: **Schreitmüller (3).** — Reptilien und Amphibien in den Ausläufern der Waldkarpathen bei Spas: **Schröder.** — Herpetologische Beobachtungen von Krewo bei Smorgon: **Uhl.** — Varietät von *Rana muta* von dem Gottesberger Brachfeldern: **Vick.** — Amphibien und Eidechsen des cilicischen Taurus: **Venzmer.** — Reptilien von Südalbanien: **Werner (1).** — *Rana agilis* von Mazedonien: **Woltersdorff (2);** *Bombinator igneus* bei Krakau: **Woerz.**

Nearktis.

Schildkröten, Schlangen und Batrachier von Manitoba, Canada: **Seton.** — Liste der N.-Amerikanischen Reptilien und Batrachier: **Stejneger u. Barbour.** — Die *Thamnophis*-Arten von West-N.-Amerika: **Van Denburgh u. Slevin.**

Neotropische Region.

Neue Eidechsen aus Südamerika: **Andersson.** — Reptilien der Virgin-Inseln: **Miller.** — Amphibien aus Nicaragua: **Noble (1);** systematische Stellung einiger Batrachier aus Südamerika: **Noble (2).**

Aethiopische Region.

Amphibien und Reptilien von Madagaskar: **Barbour.** — Über die Madagassische Froschgattung *Mantidactylus*: **Boulenger (13).** — Reptilien aus Somaliland: **Calabresi.** — Reptilien aus Westafrika: **Chabanaud (1, 2).** — Schlangen von Brit. O.-Afrika: **Loveridge.** — Reptilien und Amphibien von Kimberley: **Power.**

Indoorientalische Region.

Schildkröten und Batrachier vom Yule-See, Burma: **Annandale (1).** — Kaulquappen von den Hügeln von Süd-Indien: **Annandale (2).** — Batrachier von Ostasien: **Annandale (4).** — Kaulquappen von Raniden und Bufoniden aus den Ebenen von Indien: **Annandale u. Rao.** — Neue *Oligodon*-Art aus Burma: **Boulenger (12).** — Neuer Frosch aus Siam: **Boulenger (14).** — Larven der indischen Engystomatiden: **Rao.** — Amphibien des indoaustralischen Archipels: **Roux, J.**

— Neue *Opisthotropis*-Art aus Siam: **Smith.** — Reptilien des Sulu-Archipels: **Taylor (1)**; Neue *Holarchus*-Arten von den Philippinen: **Taylor (2)**; neue oder seltene Reptilien von den Philippinen: **Taylor (3).** — Über indische Schlangen: **Wall.**

Australische Region.

Über papuasische, melanesische und nordaustralische *Rana*-Arten: **Boulenger (7).** — Zwei für Victoria neue Schlangen: **Kershaw.** — Reptilien aus Queensland und N. Guinea: **Longman.** — Amphibien der indoaustralischen Region: **Roux, J.**

Fossile Faunen.

Helodermatiden aus dem oberen Eocän von Frankreich: **Boulenger (1).** — Parasuchierschädel aus dem schwäbischen Stubensandstein: **Drevermann.** — Neuer Dinosaurier aus den Stormberg-Beds, S.-Afrika: **Haughton (6)**; neue neue carnivore Therapsiden aus S.-Afrika: **Haughton (2).** — Über die Gattung *Stegoceras* aus der Kreide: **Lambe.** — Heimat der Sauropoden Dinosaurier: **Mook (1).** — Neuer thyreophorer Dinosaurier aus den Gosauschichten: **Nopcsa (3).** — Über *Chelonia gwinneri* aus dem Rupelton von Försheim a. M.: **Wegner.**

Systematik.

Amphibia.

†Stegocephala.

†*Lysorophus.* Bemerkungen von **Broom,** Ann. Mag. Nat. Hist. (9) I. 1918 p. 232—240.

Caudata.

Molge bolivari **n. sp.,** Spanien; **Boscà,** Bol. Soc. Esp. Hist. Nat. 18, 1918 p. 58, fig.

Oedipus striatulus **n. sp.,** Nicaragua; **Noble,** Bull. Amer. Mus. Nat. Hist. 38, 1918 p. 344, Taf. XIX.

Ecaudata.

Hylidae.

Hyla leptoscelis **n. sp.** Brasilien; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (9) II. 1918 p. 432.

Hyla chica **n. sp.,** Nicaragua; **Noble,** Bull. Amer. Mus. 38, 1918 p. 335, Taf. XVIII.

Hylella ocellata **n. sp.,** Peru; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (9) II. 1918 p. 433.

Hylella solomonis **n. sp.** von Buka, deutsche Salomonen; **Sternfeld,** Abh. Senckenberg. Ges. XXXVI. 1918 p. 436.

Cystignathidae.

Hylodes roseus, Columbien; *trachyblepharis,* Ecuador, **nn. spp., Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (9) II. 1918 p. 429.

Leptodactylus hololius, Peru p. 430, *diptychus* Venezuela, *laticeps* Argentinien, p. 431; **nn. spp.; Boulenger,** Ann. Mag. Nat. Hist. (9) II. 1918.

Phyllobates kingsburyi **n. sp.,** Ecuador; **Boulenger,** Ann. Mag. Nat. Hist. (9) II. 1918 p. 427.

Engystomatidae.

Chaperina fridericii **n. sp.** von Buka, deutsche Salomonen; **Sternfeld,** Abh. Senckenberg. Ges. XXXVI. 1918 p. 435.

Sphenophryne wolfi **n. sp.** von Buka, deutsche Salomonen; **Sternfeld,** Abh. Senckenberg. Ges. XXXVI. 1918 p. 435.

Ranidae.

Rana novae-britanniae; Werner, Zool. Jahrb. Syst. Bd. 13 p. 493, Taf. 32, fig. 3, 1900 = *R. lateralis* Blngr.; **Roux,** Rev. Suisse Zool. Vol. 26 No. 12, 1918 p. 409; *R. novae-britanniae*, Werner, Zool. Anz. Bd. 17 p. 155, 1894 u. Mitt. Zool. Mus. Berlin Bd. 1 p. 111, Textfig., 1900 = *R. krefftii* Blngr.; **Roux,** l. c. p. 411.

Rana microtympanum Van Kampen und *R. magna* Stejneger = *R. modesta* Blngr.; **Roux,** Rev. Suisse Zool. Bd. 26 No. 12, 1918 p. 411.

Discodelus **n. subg.** von *Rana*, für die Salomon-Arten *bufoniformis, opisthodon* u. *guppyi*; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (9) I. 1918 p. 236; *Hylorana* Tschudi als subsp. restituiert für *R. arfaki, grisea, papua* u. *daemelii*; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (9) I. 1918 p. 236.

Rana macrocnemis Blngr. und *waigiensis* Van Kampen = *R. arfaki*; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (9) I. 1918 p. 236; *R. novae-britanniae* Wern. 1901 = *R. grisea* Van Kampen; *R. novae-britanniae* Wern. 1894 = *R. Krefftii*; *R. fallax* Van Kampen = *R. papua*; *R. novaeguineae* Van Kampen = *R. daemelii* Stdchr.; **Boulenger,** l. c. p. 240.

Rana tenasserimensis Stol. = *Cornufer*; *Rana sariba* Shelford = *Cornufer baluensis*; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (IX.) 1. 1918 p. 372.

Rana larutensis Blngr., *guttata* Gthr. u. *nubila* Mocqu. zu *Staurois* Cope; *St. tuberilinguis* **n. sp.** von Mt. Kina Balu, Borneo, **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (IX.) 1. 1918 p. 372.

Rana miopus **n. sp.** von Siam; **Boulenger,** Journ. Nat. Hist. Soc. Siam 3, 1918 p. 11—12.

Rana fuscigula DB. und *angolensis* Boc. Bemerkungen von **Boulenger,** Trans. R. Soc. S.-Africa VII. 1918 p. 131—137; zu letzterer Art auch *R. theileri* Mocq. und wahrscheinlich auch *R. quecketti* Blngr.

Rana tigrina Daud., Rassen; **Boulenger,** Rec. Ind. Mus. 15. 1918 p. 51—58, 65—67; **Annandale,** Rec. Ind. Mus. 15, 1918 p. 59—65.

Rana esculenta L.; über die Rassen; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (9) II. 1918 p. 241—257.

Rana arvalis Nilss. in Belgien nachgewiesen; **Boulenger,** Bull. Soc. Zool. France 1918 p. 45—48.

Rana verrucosa, leptodactyla, semipalmata, beddomii, Kaulquappen beschr. von **Annandale,** Rec. Ind. Mus. 15, 1918 p. 17—24, Taf. I.

Simomantis **n. g.** für *Ixalus latopalmatus* Blngr.; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (IX.) 1. 1918 p. 372.

Mantidactylus Blngr. Revision der Gattung; **Boulenger,** Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 257—261; zu den 22 bekannten Arten nach *M. ambohimitombi* **n. sp.** von Ambohimitombo-Wald, Madagaskar p. 260.

Rhacophorus phyllopygus Werner = *Rh. appendiculatus* (Gthr.) Boulenger; **Roux,** Rev. Suisse Zool. Vol. 26, No. 12, 1918 p. 414; *Rh. pulchellus* Werner = *Rh. pardalis* Blngr.; **Roux,** l. c. p. 415.

Phrynobatrachus boulengeri **n. sp.,** Portugies. O.-Afrika; **Witte,** Rev. Zool. Afr. 6, 1918 p. 225; Revision der Gattung *Phrynobatrachus*, p. 220—228.

Dendrobates ranoides **n. sp.,** Columbien; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H (9) II 1918 p. 428.

Reptilia.

†Dinosauria.

†*Apatosaurus minimus* **n. sp.**, **Mook**, Bull. Amer. Mus. 37, 1918 p. 358, figg.

†*Edaphosaurus cruciger* Cope, Beschreibung eines montierten Skelettes; **Case**, Occ. Pap. Mus. Ann. Arbor, Michigan, Zool. 62, 1918 p. 1—8, 2 Taf.

†*Leipanosaurus* **n. g.** aus den Gosauschichten von **Nopcsa**, Földtany Közlöny XLVIII. 1918 p. 324—328, Taf. III.

†*Stegoceras*, gehört in neue Familie der *Stegosauria*; **Lambe**, Trans. R. Soc. Canada (3) XII. 1918 p. 23—36, 2 Taf.

†*Thecodontosaurus minor* **n. sp.** Stormberg Beds, S.-Afrika; **Haughton**, Ann. Mag. N. H. (9) 2. 1918 p. 468.

Testudinata.

Chelydra osceola **n. sp.**, Florida; **Stejneger**, Proc. Biol. Soc. Washington, 31, 1918 p. 89.

Cyclemys dhor shanensis **n. subsp.** Jule-See, Burma; **Annandale**, Rec. Ind. Mus. 14, 1918 p. 67, Taf. XX.

†Cotylosauria.

†*Seymouria baylorensis* beschr. von **Watson**, Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 267—301.

†Anomodontia.

†*Akidnognathus* **n. g.** für *A. parvus* **n. sp.**, S.-Afrika; **Haughton**, Ann. S.-Afr. Mus. 12, 1918 p. 113, fig. 51—52.

†*Cynosuchus whaitsi* **n. sp.**, S.-Afrika; **Haughton**, t. c. p. 197, fig. 53.

†*Macroscelesaurus* **n. g.** für *M. janseni* **n. sp.**, S.-Afrika; **Haughton**, t. c. p. 175, fig. 45.

†*Whaitsia* **n. g.** für *W. platyceps* **n. sp.**, S.-Afrika,; **Haughton**, t. c. p. 184, figg. 48—50.

†*Gomphognathus* und *Cynognathus*, Unterkiefer beschr. von **Petronievics**, Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 197—207.

Squamata.

Lacertilia.

Geckonidae.

Nephrurus asper Günther. Biologisches und Photo nach dem Leben von **Longman**, Mem. Queensland Mus. VI. 1918, p. 37, Taf. XI.

Gymnodactylus microlepis **n. sp.** von Transcaspien; **Lantz**, Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 11, Taf. I, fig. 1; *G. fedtschenkoi* abgeb. Taf. I, fig. 2, *G. caspius* Taf. I, fig. 3.

Gehyra brevipalmata Ptrs. neu beschr. von **Sternfeld**, Abh. Senckenberg. Ges. XXXVI. 1918 p. 389.

Luperosaurus joloensis **n. sp.** Jolo, Sulu-Archipel; **Taylor**, Philippine Journ. Sci. D. 13, 1918 p. 235, Taf. I, fig. 8.

Hemiphyllodactylus insularis **n. sp.** Mindoro, Philippinen; **Taylor**, t. c. p. 237, Taf. I, fig. 6—7.

Lepidodactylus divergens **n. sp.**, Philippinen; **Taylor**, t. c. p. 242, Taf. I, fig. 1—3.

Sphaerodactylus amazonicus **n. sp.**, S.-Amerika,; **Andersson**, Arkiv Zool. 11, 1918 No. 16 p. 1.

Pygopodidae.

Lialis burtoni Gray; abgebildet (phot.) von **Longman,** Mem. Queensland Mus. VI, 1918, Taf. XII.

Agamidae.

Acanthosaura varcoae **n. sp.,** Yunnan; **Boulenger,** Ann. Mag. N. H. (9) II. 1918 p. 162.

Gonyocephalus modestus carinatus **n. sp.** von Anir, N. O. von Neu-Mecklenburg; **Sternfeld,** Abh. Senckenberg. Ges. XXXVI. 1918 p. 393.

Agama sankaranica p. 105, *gracilimembris* p. 106, *insularis* p. 161 **nn. spp.** W.-Afrika; **Chabanaud,** Bull. Mus. Paris Vol. 24 1918.

Iguanidae.

Cyclura mattea **n. sp.,** Virgin-Inseln; **Miller,** Proc. U. S. Nat. Mus. 54, 1918 p. 509, Taf. LXXXI.

Sceloporus woodi **n. sp.** Florida; **Stejneger,** Proc. Biol. Soc. Washington 31, 1918 p. 90.

Uraniscodon tuberculatum **n. sp.,** S.-Amerika; **Andersson,** Arkiv Zool. 11, 1918 No. 16 p. 2, fig. 1—2.

Varanidae, Megalaniidae.

†*Varanus, Megalania,* Revision der fossilen Arten; **Fejérváry,** Ann. Mus. Nat. Hung. XVI. 1918 p. 341—467, 37 Textfigg., Taf.

Helodermatidae.

†Revision der eocänen Arten Frankreichs; **Boulenger,** C. R. Acad. Sci. Paris 166, 1918 p. 60—63.

Teiidae.

Tretioscincus romani **n. sp.,** S.-Amerika; **Andersson,** Ark. Zool. 11, No. 16 p. 5, fig. 3—4.

Lacertidae.

Eremias, Synopsis; **Boulenger,** Journ. Zool. Res. London 3, 1918 p. 1—12; **nn. subgenn.** *Lampreremias, Taenieremias* p. 2; *E. guttulata* Licht. **nn. subspp.** *latastii, susana* p. 9.

Eremias quadrinasalis **n. sp.,** W.-Afrika; **Chabanaud,** Bull. Mus. Paris 24, 1918 p. 108.

Acanthodactylus senegalensis **n. sp.,** Senegal; **Chabanaud,** Bull. Mus. Paris 24, 1918 p. 162.

Ophiops elegans Mén., Varietäten beschr. von **Boulenger,** Ann. Mag. Nat. Hist. (9) II. 1918 p. 158—161.

Scincidae.

Mabuia nigropalmata **n. sp.** S.-Amerika; **Andersson,** Arkiv Zool. 11, No. 16 1918 p. 8.

Egernia bungana De Vis. Neu beschr. und abgeb. (phot.) von **Longman,** Mem. Queensland Mus. VI, 1918, p. 37 Taf. XIII.

Lygosoma (*Hinulia*) *tryoni* **n. sp.,** Queensland,; **Longman,** Mem. Queensland Mus. 6, 1918 p. 38; — *L.* (*Liolepisma*) *spectabile* De Vis; Unterschiede von *L. mustelinum* p. 38.

Lygosoma maindroni wolfi **n. subsp.** von Galnan, Admiralitäts-Inseln; **Sternfeld,** Abh. Senckenberg. Ges. XXXVI. 1918 p. 395; *L. jobiense elegans* **n. subsp.** von der Roß-Insel bei Neu-Pommern; **Sternfeld,** l. c. p. 397, Taf. 31, Fig. 1;

L. (*Otosaurus*) *wolfi* **n. sp.** von Buka (Deutsche Salomonen); **Sternfeld,** l. c. p. 397, Taf. 31, fig. 2—3; *L. smaragdinum nigrum* vom Nissan Atoll u. ?Mioko p. 400 u. *smaragdinum elberti* von Wetar, Aru-Inseln p. 400 **nn. subspp.**; **Sternfeld,** l. c.; *L. cyanogaster keiensis* von den Kei-Idnseln u. ?Molukken; *cyanogaster aruensis* von den Aru-Inseln und ?Neuguinea; **nn. subspp.**; **Sternfeld,** l.c. p. 405; *L.* (*Emoa*) *boettgeri* **n. sp.** von Ponape, Karolinen p. 406, Taf. 31, fig. 4; **Sternfeld,** l. c.; *L. impar* Wern. = *cyanurum* Less. u. *L. cyanurum* Wern. = *kordoanum* Meyer; **Sternfeld,** l. c. p. 407, Taf. 31, fig. 5, p. 411, Taf. 31, fig. 6; *L. laweesi* Gthr. neu beschr u. abgeb. von Niue, Savage-Insel p. 417, Taf. 31, fig. 7; **Sternfeld,** l. c.; *L. albofasciolatum boettgeri* **n. subsp.** von Ponape u. Jalnit; **Sternfeld,** l. c. p. 418; *L. brevipes* Bttgr., *schoedei* Vogt, *oligolepis* Blngr., *?longicaudatum* De Rooy = *solomonis* Blngr.; **Sternfeld,** l. c. p. 419.

Sphenomorphus biparietalis **n. sp.,** Philippinen; **Taylor,** Philippine Journ. Sci. D. 13, 1918 p. 249, fig.

Brachmyeles suluensis **n. sp.** Sulu-Archipel, p. 254, fig.; *vermis* **n. sp.** Philippinen p. 255, fig.; **Taylor,** Philippinen Jour. Sci. D. 13, 1918.

Ablepharus peronii Cocteau, gute Art; **Sternfeld,** Abh. Senckenbg. Ges. XXXVI. 1918 p. 421; *A. boutoni* Desj. Bestimmungstabelle der Unterarten p. 423; *A.b. africanus* v. O.-Afrika, *A. b. voeltzkowi* v. NW.-Madagaskar, *A. b. aldabrae* von Aldabra, *A. b. caudatus* von Juan de Nova **nn. subspp.** p. 423; *A. b. pulcher* von Neuholland p. 423, *A. b. australis* von W.C.Australien p. 424, *A. b. punctatus* von W.Australien p. 424 **nn. subspp.**; **Sternfeld,** l. c.

Ophidia.

Typhlopidae.

Typhlops grypus p. 17, figg., *labialis* p. 30, figg., *endoterus* p. 32, figg., Australien; *T. infralabialis* p. 35, figg., Salomons-Inseln, **nn. supp.**; **Waite,** Rec. S.-Austral. Mus. 1, 1918.

Typhlops capensis p. 1 fig. 1—3, *albanalis* p. 3, fig. 4—6, **nn. spp.** S.-Afrika; **Rendahl,** Arkiv Zool. 11, No. 17.

Typhlops philococos Wern. von Pinipel (Nissan Atoll) neu beschr. von **Sternfeld,** Abh. Senckenberg. Ges. XXXVI. 1918 p. 424.

Glauconiidae.

Glauconia debilis **n. sp.,** W.-Afrika; **Chabanaud,** Bull. Mus. Paris 24, 1918 p. 111.

Boidae.

Nardoana boa Schleg. neu für das Nissan Atoll; **Sternfeld,** Abh. Senckenberg. Ges. XXXVI. 1918 p. 424.

Colubridae

Thamnophis; Monographie der Arten und Unterarten aus dem Westen von Nordamerika; **Van Denburgh and Slevin,** Proc. Acad. Sc. VIII 1918 No 6 p. 181—270, Taf. 7—17; *Th. sirtalis infernalis*; Abbildung nach dem Leben (phot.) Taf. 7; *Th. ordinoides ordinoides* Taf. 8; *Th. ordinoides atratus* Taf. 9; *Th. ordinoides vagrans* Taf. 10; *Th. ordinoides biscutatus* Taf. 11; *Th. ordinoides couchii* Taf. 12; *Th. ordinoides hammondi* Taf. 13; *Th. marcianus* Taf. 14; *Th. megalops* Taf. 15.

Opisthotropis spenceri **n. sp.**, Siam; **Smith**, Journ. Nat. Hist. Soc. Siam 3, 1918 p. 13.

Oligodon hamptoni **n. sp.** von Mogok, Ober-Burma; **Boulenger**, Proc. Zool. Soc. London p. 9, fig. 1.

Dipsadomorphus irregularis Merr. für Queensland (Dunk Island) zum ersten Male nachgewiesen. **Longman**, Mem. Queensland Mus. VI, 1918 p. 39.

Laticauda semifasciata Reinw. (= *Platurus schistorhynchus* Blngr.) ist ovipar; **Sternfeld**, Senckenberg. Ges. XXXVI. 1918 p. 432.

Laticauda colubrinus Schn.: *Platurus frontalis* De Vis ist von dieser Art nicht zu trennen; **Longman**, Mem. Queensland Mus. VI. 1918 p. 41.

Disteira major Shaw; *D. nasalis* De Vis ist damit identisch; **Longman**, l. c. p. 42; *D. elegans* Gray; Variation eines ♀ und ihrer Jungen; **Longman**, l. c. p. 42—44.

Hydrelaps darwiniensis Blngr. Beschreibung von **Longman**, l. c. p. 41.

Furina annulata Gray (für *occipitalis*) abgebildet (phot.) von **Longman**, l. c. Taf. XV.

Vanapina lineata De Vis = *Toxicocalamus longissimus* Blngr.; **Longman**, Mem. Queensland Mus. VI, 1918 p. 42.

Pseudelaps harriettae Krefft. Beschreibung und Abbildung (phot.) neugeborner Exemplare: **Longman**, Mem. Queensland KMus. VI, 1918 p. 40, Taf. XIV.

Denisonia nigrostriata, Vorkommen in Victoria; **Kershaw**, Victorian Naturalist Melbourne 35, 1918.

Rhynchelaps australis, Vorkommen in Victoria; **Kershaw**, Victorian Naturalist, Melbourne, 30, 1918.

Viperidae.

Lachesis atrox autt. nec L. soll *L. atrox* var. *affinis* Gray heißen; *L. jararaca* Wied und *L. jararacussu* Lacerda sind nur Farbenvarietäten dieser Art: **Procter**, Proc. Zool. Soc. London 1918 p. 163—182, fig. 1—5.

Archiv für Naturgeschichte.

Jahrgang 85
1919

Abteilung B

Heft 4 Pisces never issued

ARCHIV

FÜR

NATURGESCHICHTE

GEGRÜNDET VON A. F. A. WIEGMANN,

FORTGESETZT VON

W. F. ERICHSON, F. H. TROSCHEL,
E. VON MARTENS, F. HILGENDORF,
W. WELTNER UND E. STRAND

FÜNFUNDACHTZIGSTER JAHRGANG

1919

Abteilung B

5. Heft

HERAUSGEGEBEN

VON

EMBRIK STRAND

ord. Professor der Zoologie und Direktor des Systematisch-Zoologischen Instituts
und der Hydrobiologischen Station der Universität Riga

NICOLAISCHE

VERLAGS-BUCHHANDLUNG R. STRICKER

Berlin

Inhaltsverzeichnis.

Jahresbericht für 1918.

Seite

Coleoptera . . . . . *Lucas* 1—287

Publikationen und Referate 1

Übersicht nach dem Stoff 57

Faunistik 68

Systematik 74

Adephaga 81

Polyphaga 102

Lamellicornia 139

Palpicornia 153

Diversicornia 157

Heteromera 206

Phytophaga 232

Rhynchophora 259

Register der neuen Gattungen und Arten 283

Inhaltsverzeichnis für den systematischen Teil 284

Coleoptera für 1918.

(Mit Nachträgen zu früheren Berichten.)

Von

Dr. Robert Lucas.

Publikationen und Referate.

Ahlwardt, Karl. Geb. 7. III. 1873 zu Kolberg, gefallen am 7. III. 1915 auf dem Felde der Ehre bei einem Sturmangriff vor Dobrin in Südpolen im Alter von 42 Jahren. Nekrolog (mit Photographie) von F. Schumacher, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 222—224. — Forscher auf dem Gebiete der Wasserkäfer.

Alluaud, Ch. (1). Contributions à l'étude des Carabiques d'Afrique et de Madagascar. XVIII. Descriptions de quatre *Chlaenius* nouveaux de la côte d'Ivoire. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 71—73. — 3 neue Spp., 1 neue Subsp.

— **(2).** Contributions à l'étude des Carabiques d'Afrique et de Madagascar. XIX. Description d'un *Lobocephalus* et de deux Brachynides nouveaux de Madagascar. t. c. p. 127—30, 1 fig. — 3 neue Spp.: *Lobocephalus*, *Brachynus*, *Stypholomerus* je 1.

— **(3).** Contributions à l'étude des Carabiques d'Afrique et de Madagascar. XX. Sur le genre *Selina* Motsch. 1857 (= *Pselaphanax* Walker 1859 = *Sphinctodera* Fairmaire 1901). t. c. p. 222—224, 1 fig.

Andrews, A. W. Coleopterological Studies at Whitefish Point, Michigan. 20. ann. Rep. Michigan Acad. Sc. 1918 p. 134—135.

Apfelbeck, Viktor (1). Koleopteren aus dem nordalbanisch-montenegrinischen Grenzgebiete. (Ergebnisse einer von der Kaiserl. Akademie der Wissenschaften in Wien veranlaßten naturwissenschaftlichen Forschungsreise in Nordalbanien). Sitz.-Ber. Akad. Wiss. Wien math.-nat. Kl. Bd. 127 Abt. 1 p. 159—176. — 12 neue Spp.: *Calosoma* 2, *Trechus* 1, *Deltomerus* 1, *Pterostichus* 1, *Molops* 2, *Otiorhynchus* 5. — Neue Subspp.: *Carabus* 1, *Otiorhynchus* 1. — Neue Var.: *Otiorhynchus* 1. — *Microcallisthenes* subg. n. [also *Adeph.* u. *Tetram.*].

A. hat aus der interessanten Koleopterenausbeute von Penther 1914 von d. zool. Forschungsreise in Nordalbanien die *Carabidae* u. *Otiorhynchus* übernommen. Sie repräsentieren den wertvollsten Teil der Ausbeute. Der 3wöchentl. Aufenthalt im Prokletijagebiet (vorwiegend Kalkformation) in der Gegend von Vunšag, in Höhen von 1000—2000 m gestattete eine eingehende Durchforschung dieses

Gebietes. Die Fauna des an Montenegro angrenzenden Prokletijagebietes zeigt noch eine relativ starke Anlehnung an die südbosnisch-herzegowinische Hochgebirgsfauna, dagegen geringe Verwandtschaftsbeziehungen mit jener der südlicher gelegenen Gebirge der Merdita. — Das Vorkommen folgender bosnisch-herzegowinischer Endemiten, sowie einiger solchen sehr nahe verwandter Spp. im Prokletijagebiete zeigt dies: *Carab. violaceus vlasuljensis* Apf., *Nebria bosnica* Gglb., *Pterostichus Reiseri* Gglb., *Deltomerus malissorum* Apf. n. sp. (als sehr naher Verwandter des *D. bosnicus* Apfb.), *Molops malissorum* n. sp. (als naher Verwandter des *M. Apfelbecki* Gglb.), *Molops* (*Stenochoromus*) *nivalis* Apfelb., *Otiorhynchus aurosignatus* Apf. (var. *vlasuljensis* Apfb.), *Ot. atripes* Apf. n. sp. (als wahrscheinliche Rasse oder vikariierende Art des *Ot. corallipes* Strl.), *Ot. bosnicus* Strl., *imitator* Apf., *bosnarum* Csiki (*puncticollis* Strl.), *rugosogranulatus* Strl., *fumidipes* var. *antennarius* Apf. — Anklänge an südlichere Gebirge (Maranai, Munela, Zebia, Mali Sheit) zeigen sich in *Nebria Sturanyi* Apf., *Omphreus albanicus* Apf., *Otiorhynchus malissorum* Apf. n. sp. (als nahe verw. Form des *Ot. albanicus* Apf.) u. *O. corruptor rhamnivorus* Apf. — Die süddalmatinische u. montenegrinische Litoralfauna ist durch *Car. dalmatinus procerus* Reitt., *C. intricatus* var. *montenegrinus* Rttr., *Otiorhynchus cardiniger* Host, *brevipes* Apf., *tumidipes Hopffgarteni* Strl. in Penthers Ausbeute vertreten. — Analogien zur Fauna der südwestserbischen Gebirge u. des Schar Dagh sind ersichtlich in *Calosoma* (*Microcallisthenes* nov. subg.) *Pentheri* Apf. n. sp. (am Schar Dagh durch *C.* (*M.*) *relictum* Apf. ersetzt), *Molops klisuranus* Apf. u. *Reiseri* Apf. — Nova: *Calosoma* 2, *Carabus* 1 subsp., *Trechus*, *Deltomerus*, *Pterostichus* je 1, *Molops* 2, *Otiorhynchus* 5 + 1 subsp. — Bemerk. (meist Fundortsangaben) zu den 56 Vertretern folg. Gatt., nebst Beschr. d. neuen Spp.: *Cychrus* 1, *Calosoma* 1 n. sp. + 1 n. sp. [in Anm.], *Carabus* 5 + 1 n. subsp., *Nebria* 3, *Trechus* 1 n. sp. + 1, *Deltomerus* 1 n. sp., *Omphreus* 1, *Pterostichus* 2 + 1 n. sp., *Stomis*, *Molops* 4 + 2 n. spp., *Calathus*, *Laemostenus*, *Aptinus*, *Rhagonycha* je 1; *Otiorhynchus* 19 + 5 n. spp. + 2 n. subspp. [+ 1 n. ab.], *Sciaphobus* 1.

— (**2**). Zur Kenntnis der Gattung *Sphaerosoma* Leach. Revision der Arten von der Balkanhalbinsel. Ann. Mus. Nat. Hungar. 1916 p. 471—500. — Vorrede. Geographische Artbegrenzung. Fühlerbau (2 Figg.). Körperform (4 schmale Umrisse). Behaarung der Oseite (3 Figg.). Skulptur der Oseite. Körpergröße. Färbung. Sekundäre sexuelle Differenzen. Der männliche Genitalapparat. Bestimmungstabellen. — Spezieller Teil. Untergattungen nebst Charakteristik u. Spp. Anhang: Beschr. von *Sph. carniolicum* u. *latitarse*. Systematische und geographische Übersicht der Spp. der Balkanhalbinsel.

Apstein, C. Nomina conservanda. Unter Mitwirkung zahlreicher Spezialisten. Sitz.-Ber. Ges. naturf. Freunde, Berlin 1915, Nr. 5 (11. V. 1915) p. 119—202. — Die Coleopt.-Namen sind p. 170—175 von Kolbe zusammen gestellt. Liter. in 8 Anm. (p. 176). Anhang: *Rutelinae* Subf. *Scarab.* (p. 177).

Arrow, Gilbert J. (1). The Life-History of *Scymnus capitatus* F. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 8—9, 1 fig.

— **(2).** The Larva of *Scymnus*. t. c. p. 39—40.

Back, E. A. *Clytus devastator*, a New Pest of the Florida Orange. Journ. econ. Entom. vol. 11 p. 411—414, 1 pl.

Bänninger, M. Zweiter Beitrag zur Kenntnis der *Carabinae*. Gatt. *Omophron* (Col.). Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 97—109. — Chaudoirs Monographie der Gatt. *O.* ist bis dato noch nicht weiter bearbeitet worden. Seine Gruppen I u. II sind wohl mehr dem Gefühl nach begründet als auf Grund der dort angegebenen Merkmale. Neue Spp. verwischen seine Gruppendefinitionen noch mehr, bestätigen aber trotzdem die Natürlichkeit seiner aufgestellten Abteilungen. Schaum berücksichtigt bei seiner Einteilung auch die Bildung der Nebenzungen. B. berücksichtigt dieselbe nicht. Bemerkungen zum „Chagrin" des Halsschildes bei Gruppe II, 2. Chaudoir bezeichnet damit die Makroskulptur, welche der Punktierung gleichzustellen ist. Außer dieser findet sich bei den Spp. der 1. Hauptabteilung noch sehr häufig eine den Glanz beeinflussende Mikroskulptur oder Chagrin im heutigen Sinne. Im übrigen ist die Mikroskulptur bei den Spp. der 2. Hauptabteilung in den verschiedensten Abstufungen ebenfalls weit verbreitet. Bestimmungstabelle p. 98—103. Bemerk. zu einzelnen Spp. resp. Beschreib. der neuen.

Barbey, A. Evolution d'un Cérambycide xylophage. Bull. Soc. vaud. Sc. nat. (5) vol. 51 p. 577—582, 6 pls.; id., Proc. Verb. p. 147—149. — *Lamia aedilis*.

Bartlett, Charles. *Acanthocinus aedilis* L. in Devon. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 137—138.

Beaulne, Jos. Les Coléoptères du Canada. Quelques notes bibliographiques et distribution géographique des différentes espèces. Partie II. (Suite). Natural. canad. vol. 44 p. 14—16, 110—111, 123—128, 159—160, 171—176, 187—191. — *Adeph.* u. *Clavic.*

Bedel, L. (1). Cinq espèces nouvelles du genre *Episcapha* Lac. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 118—120. — 5 neue Spp.

— **(2).** Description d'un *Megalodacne* nouveau de Madagascar. t. c. p. 193—194. — *M. dominula* n. sp.

— **(3).** Localités françaises de l'*Atranus collaris* Men. t. c. p. 206—207.

Bedwell, E. C. Some notes of Suffolk *Coleoptera*. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 159—162.

Bellevoye, Ad. Insectes nuisibles dans la Ville de Reims. Bull. Soc. Etud. Sc. nat. Reims T. 15 1906 p. 29—33, 2 figg. — Behandelt *Clavicornia* u. *Tetramera*. Wurde bereits im Bericht f. 1906 p. 13 sub 3 kurz erwähnt aber ohne Seitenzahl u. mit der Notiz „wahrsch. auch *Col.*"

Bernhauer, Max (1). Neue *Quedius*-Arten der paläarktischen Fauna. Verhdlgn. zool. bot. Ges. Wien, Bd. 68 p. 92—96.

— **(2).** Neue südamerikanische Staphyliniden. Wien. Entom. Zeitg. Jhg. 36, 1917 p. 102—116. — 23 neue Spp. bezw. Varr.: Titel

2—4 wurden bereits im Bericht für 1917 p. 5 sub 9, 10 u. 12 erwähnt, sind aber erst im vorliegenden system. Teile aufgenommen worden.

— (**3**). Ein neuer *Phucobius* aus China. t. c. p. 125. — Ist eine neue Staphyl.

— (**4**). Neue Arten der Tribus *Quediini* aus Süd-Amerika (19. Beitrag zur südamerikanischen Staphylinidenfauna). Arch. Naturg. Jahrg. 82 [nicht 84, 1917 wie p. 5 des Berichts f. 1917 sub 12 steht] 1916 Abt. A 6 p. 84—94. — 17 neue Spp.

— (**5**). 15. Beitrag zur Staphilinidenfauna des indo-malayischen Gebietes. Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 7/9 p. 41—46. — Titel bereits im Ber. f. 1917 p. 5 sub No. 5 erwähnt. Nicht 4 sondern 7 neue Spp.: *Tetrapleurus* 1, *Bolitobius* 1, *Coproporus* (n. subg. *Paracoproporus*) 1, *Coproporus* 4 + 1 bek.

Bialowies in deutscher Verwaltung. Herausgegeben von der Militärforstverwaltung Bialowies. Heft I mit 86 Textabb. Heft II. mit 1 Karte, 47 Textabb. u. 2 Kartenskizzen. Preis je 4 Mark u. [1918!] 20 Prozent Teuerungsaufschlag. — Ref. von Schulze, P., Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 189—191. — Bialowies ist das durch seine Wisente weltberühmte ehemalige Jagdrevier des Zaren, weniger ein Urwald [nur an manchen Stellen ein solcher], als ein mächtiger 130 000 ha umfassender Wildpark. Schilderung des Lebens u. Treibens sowie der Ausnutzung der Schätze. Uns interessiert hier vor allem der forstentomologische Teil von Escherich. Der Urwald leidet weniger unter Insektenschäden als unsere modernen Kulturwälder. Die primären Schädlinge, das sind solche, die gesunde Pflanzen angehen, treten ganz zurück; die sekundären, das sind solche, die sich an erkrankte, altersschwache Bäume usw. machen, treten auffallend hervor. Bei uns ist es gerade umgekehrt. Jene werden durch natürliche Feinde in Schach gehalten, letztere hingegen finden in dem erkrankten Holz die denkbar günstigsten Verhältnisse. Den Hauptschutz gegen ungesunde Insektenvermehrungen, stellen die Mischung der Holzarten, das üppige Wachstum der Bäume infolge geeigneten Standes u. nahrungsreichen Bodens, die natürliche Verjüngung sowie die ausreichende Selbstreinigung des Urwaldes von seinen Schädlingen durch die erhöhte Zahl der natürlichen Feinde aller Art. Ähnliches, so hebt Schulze in seinem Referat hervor, hat schon Rebel 1904 (Anm. Hofmus. Wien 19, 1904, 97 sq.) für die Urwälder Bosniens festgestellt.

Bickhardt, Heinrich (**1**). *Histeridae.* Gen. Ins. Fasc. 166a u. b 1916/17 302 pp., 15 Taf. Preis 124,40 Fr.

— (**2**). Neue Histeriden aus dem Ungarischen National-Museum und Bemerkungen zu bekannten Arten. (35. Beitrag zur Kenntnis der Histeriden). Ann. Mus. Nation. hungar. vol. 16 p. 283—297. — 8 neue Spp.: *Teretriosoma* 1, *Epiechinus* 2, *Bacanius* 1, *Acritus* 2, *Nicotikis*, *Hister* je 1.

— (**3**). Oliviersche Typen im Wiesbadener Naturhistorischen Museum. Entom. Blätt. Jahrg. 14 p. 26. — *Clavic.*, *Heterom.*, *Tetram.*: *Ripiphorus*, *Cerambyx*, *Callidium*, *Cucujus* je 1.

— (**4**). Eine bemerkenswerte paläarktische *Hister*form. Ein Beitrag zum Kapitel der Arten-Macherei. (33. Beitrag zur Kenntnis der Histeriden. t. c. p. 62—63. — Es handelt sich um *H. Solskyi* Schm. „Überlege und prüfe sorgfältig, bevor du eine neue — insbesondere paläarktische — Art in die Wissenschaft einführst."

— (**5**). Eine neue afrikanische Histeridengattung. (34. Beitrag zur Kenntnis d. Histeriden.) t. c. Heft 4/6 p. 170—172, 2 Abb. — *Hubenthalia* n. g. *teretrioides* n. sp. gesammelt von Karasek: Kumbulu: Deutsch-Ostafr.

— (**6**). Neue paläarktische Histeriden und Bemerkungen zu bekannten Arten. (35. Beitrag zur Kenntnis der Histeriden). t. c. Heft 7/9 p. 226—232, 1 Abb. — B. beabsichtigt die Joh. Schmidt's Tab. zur Bestimm. der europ. *Hister*. in Neuauflage bogen- oder halbbogenweise herauszugeben. Zuvor soll noch Klärung einer Reihe synonymischer Fragen stattfinden. Beschreibung neuer Spp.: Subfam. *Abraeinae*: *Epiechinus* 1. — Subf. *Histerinae*: *Histerini*: *Hister* 5 bek. + 2 neue + 1 n. var.

— (**7**). Neue exotische Histeriden und Notizen zu bekannten Arten. (36. Beitrag zur Kenntnis der Histeriden). t. c. p. 233—244, 7 Abb. — Subf. *Trypeticinae*: *Trypeticus* 1. — Subf. *Abraeinae*: *Epiechinus* 2+2 bek., *Abraeus* 1 bek., *Acritus* 1 bek. — Subf. *Saprininae*: *Saprinus* 1, *Hypocacculus* 1 bek. — Subfam. *Histerinae*: Trib. *Tribalini*: *Parepierus* 2. — Trib. *Platysomini*: *Cylistolister* n.g., *Placodister* n.g. je 1. — Trib. *Histerini*: *Macrolister* 1, *Hister* 4 bek. — Trib. *Exosternini*: *Phelister* 3, *Acrolister* 1.

Bierig, Alexander (**1**). Über einige galizische Carabenformen. Soc. entom. Jahrg. 33 p. 13—15, 2 figg. — *Phricocarabus* 1 n. subsp.

— (**2**). *Carabus violaceus* bei Karlsruhe. t. c. p. 37—38, 3 figg.

Blair, K. G. (**1**). Notes on the British Species of *Sphaeriestes* Steph. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 77—84.

— (**2**). A Remarkable New Genus of *Tenebrionidae* from Tropical Africa. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 149—152, 2 figg. — *Catobleps* n. g., *blattoides* n. sp. u. *chatanayi* n. sp.

— (**3**). A Note on the Systematic Position of the Genus *Tretothorax* Lea. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 152—154. — Gehört zu den *Dacoderinae*. — *Dacoderus acanthomma* n. sp.

Blaisdell, Frank E. (**1**). Studies in the *Tenebrionidae*. Entom. News vol. 29 p. 7—14. — *Coniontis hoppingi* n. sp., 1 n. var.

— (**2**). Studies in the Tenebrionid Tribe *Eleodini*, No. 3. t. c. p. 162—169. — *Eleodes* 2 n. spp., 4 n. varr., 1 n. form.

— (**3**). Studies in the Tenebrionid Tribe *Eleodini*, No. 4. t. c. p. 380—387. — *Eleodes* 7 n. varr.

— (**4**). Synopsis of the Genus *Tegrodera*. Canad. Entom. vol. 50 p. 333—335. — 1 n. var.

Blatchley, W. S. (**1**). On some New or Noteworthy *Coleoptera* from the West Coast of Florida. IV. Canad. Entom. vol. 50 p. 52—59. — 4 neue Spp.: *Copris*, *Epithrix*, *Hymonorus*, *Epicauta* je 1.

— (**2**). Some new and Scarce *Coleoptera* from Western and Southern Florida. t. c. p. 416—424. — 4 neue Spp.: *Loxandrus* 2, *Hyperaspis* 1, *Anamorphus* 1.

— (**3**). The Home of *Hormops* and its Proper Position among Other *Rhynchophora*. Journ. N. Y. entom. Soc. vol. 26 p. 155—161.

Borchmann, F. Die *Lagriinae* (Unterfam. der *Lagriidae*). Arch. Naturg. Jahrg. 81 A Heft 6 p. 46—186. — Titel bereits p. 11 sub No. 1 des Berichts f. 1916 aufgeführt, bezüglich der einzelnen Formen vergl. die vorliegende Systematik. Wird im Folgenden kurz **Borchmann,** *Lagriinae* zitiert. — v. Seidlitz, G., stellt in Naturg. Insekt. Deutschl. V, 2, 1898 p. 319 folg. Unterfam. auf 1. *Lagriini*, 2. *Agnathini*, 3. *Petriini*, 4. *Trachelostomini*. In d. D.E.Z. 1909 p. 712 schied B. die *Petriini* aus, welche sich besser d. *Meloidae* anschließen oder eine eigene Fam. bilden u. fügte die *Statirinae* hinzu. Best.-Tab. über die Subfam.: 1. *Lagriinae*, 2. *Chanopterinae*, 3. *Trachelosteninae*, 4. *Agnathinae*, 5. *Statirinae* p. 46—47. Übersicht über die Gatt. *Auristira* n. g., *Lagria* Fabr., *Allogria* n. g., *Ctenogria* n. g., *Bothrichara* n. g., *Calogria* n. g., *Gronophora* n. g., *Oroptera* n. g., *Sphinctoderus* Fairm., *Physogria* n. g., *Physolagria* Fairm., *Helogria* n. g., *Cerogria* Borchm., *Lagriocera* Fairm., *Lopholagria* n. g., *Acritolagria* n. g., *Neogria* Borchm., *Ceratoma* n. g., *Adynata* Fåhr., *Chlorophila* Sem., *Chrysolagria* Seidl., *Arthromacra* Kirby, *Nothogria* n. g., *Ecnologria* n. g., *Lagriopsis* n. g., *Allocera* n. g., *Entypodera* Gerst., *Heterogria* Fairm., *Eutrapela* Fåhr., *Adynata* Fåhr., *Emydodes* Pascoe, *Porrolagria* Kolbe, *Alagria* Borchm. u. *Bothynogria* n. g.

Born, Paul (**1**). Über einige chinesische Caraben. Soc. entom. Jahrg. 33 p. 10—11.

— (**2**). *Calosoma azoricum* Heer. t. c. p. 21—22.

— (**3**). *Coptolabrus angustus lüshanensis* nov. subsp. t. c. p. 38.

— (**4**). *Carabus lineatus* Dej. Entom. Blätt. Jahrg. 14 p. 64—68. — Roeschke betrachtete 1896 die 3 *Carabus splendens*, *lineatus* u. *lateralis* im Gegensatz zu Reitter (Best.-Tabelle *Carab.* 1895/97) als Rassen ein und derselben Art. Ihm schloß sich Lapouge (1902) Le Moult usw. an. Auch Born stimmte 1906 Roeschke bei. Neue Sammelergebnisse haben die Ansicht dieser Autoren geändert. Morphologische Unterschiede und geographisches Vorkommen sprechen gegen eine artliche Verschmelzung von *lin.* u. *splend.* Geographische Verbr.: *lat.* lebt ganz im Westen des Gebietes, in Portugal u. in der span. Prov. Leon, *lin.* in der Mitte, namentlich im cantabr. Gebiet, *splend.* im Osten, in den eigentl. Pyrenäen u. deren Vorgebirgen bis weit in SW.-Frankr. (Dép. Landes: Tarn). In den Basses Pyren., wo nach der herrschenden Ansicht allmählich in *splend.* übergehen sollte, leben letzt. beiden durcheinander, aber immer vollständig getrennt. *C. splend.* bewohnt immer die untere Region (vom Meeresstrand zu 200—250 m), *lin.* die höheren Regionen über 300 bis gegen 1000 m. Am Mt. Ursui finden wir in der unteren Region die große Form von *splendens lapurdanus* Lap., der *splend.*-Rasse der Basses-Pyren., in der oberen Zone den riesigen *Chrysocarab.*

lin. ursuius Lap. Am Mt. Beharria finden wir unten eine kleine dunklere Form von *splend. lapardanus*, oben aber den kleinen breiten *lin. beharrius* Nicolas. — Morphologische Merkmale: Die *lin.*-Formen haben breitere Endglieder der Palpen, nicht geknotete Fühlergl. der ♂♂, breiteren Halsschild, flachere Flügeldecken, meistens schwarze, oft aber gleichgefärbte, aber nicht immer erhabene Linien auf den Elytren, die auch meistens gröber punktiert sind, auch etwas breiteren Meso- u. Metathorax. Das allmähliche Erlöschen der Skulptur der Flügeldecken, das Verschwinden der Rippen ist kein Verbindungsmerkmal zwischen beiden, sondern eine Konvergenzerscheinung, welche bei bei beiden in verschiedenem Grade der Ausbildung auftritt, wie Verf. an verschiedenen Ex. näher erläutert. Ein weiteres wichtigeres und entscheidenderes Merkmal liefert die Useite der Flügeldecken u. die Beschaffenheit der Unterflügel. Erstere (aus der „Anatomie" des Verf. [bestehend aus defekten Ex. u. einzelnen Teilen]) erlauben eine Einsicht in die innere Beschaffenheit der Tiere; die Unterflügel aber erweisen sich bei *lin.*, *splend.* u. *auronitens* als total verschieden von einander, während sie bei den einzelnen Rassen gleich sind. Bei allen *auronitens*-Formen inkl. *festivus* u. *punctatoauratus* bestehen diese Unterflügel aus winzigen dreieckförmigen Rudimenten, bei allen *splend.*-Formen sind sie größer u. länger, lang zugespitzt u. bei allen *lin.*-Formen aber in eine dicke fadenförmige Fortsetzung ausgezogen, welche über die Mitte der Körperlänge hinaus reicht. — Aufstellung der *lin.*-Formen nach Nicolas siehe unter System.

— (**5**). Über einige Caraben der Seealpen. t. c. Heft 4/6 p. 124—126. — Von Rapp (siehe dort) nicht erbeutete Formen. *Cychrus angulicollis* Sella, *Carab. concolor maritimus* Schaum., *C. violac. obliquus*, *C. depressus lucens*, *C. Solieri Clairei*, *C. clathratus arelatens* Lap. Siehe unter System.

— (**6**). Beitrag zur Kenntnis der Formen von *Carabus intricatus* L. t. c. Hft. 7/9 p. 193—200. — Bemerk. in Anschluß an H. Kolbes Arbeit über d. *intricatus*-Gruppe (siehe unt. Kolbe.). Tiergeographische Verhältnisse. Die Calosomen sind die ältesten *Carabini*. Verbr. von *C. sycophanta*. *C. vagans* in Südamerika ein Reisegenosse der farbenprächtigen *Ceroglossus*? *Carabus Solieri* u. *Clairei* alte und inferiore Formen. Bemerkungen zu verschiedenen *intricatus*-Formen siehe unter Syst.

Bourgoin, A. (**1**). Notes on *Macronota flavofasciata* Moser et sur les espèces voisines. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 56—57.

— (**2**). Deux *Pygora* nouveaux de Madagascar. t. c. p. 121—122. — *P. cyanea* n. sp. u. *earina* n. sp.

— (**3**). Description de trois *Coptomia* nouveaux. t. c. p. 134—137. — 3 neue Spp.

Brauer, August. Direktor des Berlin. (Kgl.) Zool. Museums. Gest. 10. IX. 17. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 192. — Eifriger Förderer der Entomologie.

Breit, Josef. Beitrag zur Kenntnis der Arten des Genus *Crypto-*

cephalus Geoffr. Wien. entom. Zeitg. Jahrg. 37 p. 35—52, 14 figg. — 3 neue Spp., 1 n. Var., 9 neue Aberr.

Bridwell, John Colborn (1). Notes on the Habits of *Brosconymus optatus* Sharp. Proc. Hawaiian entom. Soc. vol. 3 p. 391—392.

— **(2).** Notes on the *Bruchidae* and their Parasites in the Hawaiian Islands. t. c. p. 465—505. — 2 neue Spp.: *Scleroderma*, *Charitopodinus* n. g. (Type: *Eupelminus swezeyi*).

Britten, H. *Choleva angustata* F. and its Allies. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 30—33, 5 figg. — *Ch. glauca* n. sp.

Brooks, Fred E. The Grape *Curculio*. Bull. U. S. Dept. Agric. No. 730 p. 1—19, 2 pls. — *Capronius inaequalis*.

Burke, H. E. (1). Notes on some South Western *Buprestidae*. Journ. econ. Entom. vol. 11 p. 209—211.

— **(2).** Biological Notes some Flatheaded Wood-borer of the Genus *Buprestis*. Journ. econ. Entom. vol. 11 p. 334—338.

Bruch. Nuevas capturas de Insectos mirmecófilos. Physis vol. III, 1917 p. 458—465. — Verf. erwähnt darin folgende hauptsächlich bei La Plata gefundene Gäste von *Sol. saevissima* Sm. Von *Coleopt.* kommen in Betracht: *Carab.*: 3 Spp. — *Staph.*: *Echiaster* 2, *Acalophaena* 1 n. sp., *Myrmedonia* 3, *Tropidera* 1. — *Psel.*: *Metopioxys* 1 n. sp., *Eurhexius*, *Pselapomorphus*, *Ctenisis* je 1. — *Scydmaen.*: Mehrere unbestimmte Spp. — *Anthic.*: *Formicilla* 2. Siehe unter Syst.

Cameron, M. (1). New Oriental *Staphylinidae*. (1.) Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 102—105. — 5 neue Spp.: *Platystethus*, *Stenus*, *Hesperus*, *Staphylinus*, *Rhynchocheilus* je 1.

— **(2).** New Oriental *Staphylinidae* (2). t. c. p. 169—172. — 6 neue Spp.: *Thoracochirus* 2, *Philonthus*, *Leucitus*, *Quedius*, *Acylophorus* je 1.

— **(3).** New Oriental *Staphylinidae* (3). t. c. p. 214—219. — 6 neue Spp.: *Acylophorus* 2, *Euconosoma* n. g. 1, *Conosoma*, *Olophrinus*, *Leucocraspedum* je 1.

— **(4).** Note on *Alianta pictipennis* Fauv. t. c. p. 183—184. — Ist zu *Heterota* zu stellen.

Carsner, Eubanks. Angular-Leafspot of Cucumber: Dissemination, Overwintering, and Control. Cooperative Investigations between the University of Wisconsin and the Bureau of Plant Industry, United States Department of Agriculture. Journ. agric. Research vol. 15 p. 201—220, 4 pls., 3 figg. — *Diabrotica vittata* and *duodecimpunctata*. Verbreitungsmittel.

Champion, G. C. (1). Note on the Curculionid Genus *Sysciophthalmus* Heller, with a Description of a new Species from Tierra del Fuego. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 35. — *S. crawshayi* n. sp.

— **(2).** *Sysciophthalmus crawshayi* Champ. Synonymical note. t. c. p. 64. — Ist = *Anomophthalmus insolitus* Fairm.

— **(3).** Notes on Various South American *Coleoptera* Collected by Charles Darwin during the Voyage of the „Beagle", with Descriptions of New Genera and Species. t. c. p. 43—55. — *Adeph.*,

Clavic., *Tetram.*: 11 neue Spp.: *Bembidiomorphum* n. g., *Microgyrtes* n. g., *Hydnobius*, *Philothermus*, *Elmis*, *Docemina* n. g., *Aulonodera* n. g. je 1, *Listroderes* 2, *Antarctobius* 2.

— (**4**). *Atomaria zetterstedti* Zett. (= *salicicola* Kraatz), a British Insect. t. c. p. 155—156.

— (**5**). New and Little Known *Dascillidae*. t. c. p. 93—102, 139—149, 188—198, 219—225, 256—273. — 65 neue Spp.: *Prionoscirtes* 1, *Ora* 16, *Scirtes* 58.

— (**6**). Note on the Habits of a *Melanophila* and Other Indian *Coleoptera*. t. c. p. 199—200. — *M. ignicola* n. sp.

— (**7**). Notes on the habits of *Cryptophagus populi* Payk. t. c. p. 207—208. — Lebt in Gesellschaft von *Colletes* u. *Dasypoda*.

— (**8**). The coast frequenting *Coleoptera* of S. Devon and S. Cornwall. t. c. p. 208. — *Adeph.* u. *Tetram.*

Chapin, Edward, A. A New *Hydnocera*. Proc. biol. Soc. Washington vol. 31 p. 107—108. — *H. binotata* n. sp.

Chapman, R. N. The Confused Flour Beetle (*Tribolium confusum* Duval). (Pap. No. 154 Journ. Ser. Minnesota agric. Eper. Stat.) 17. ann. Res. State Entom. Minnesota p. 73—93, 1 pl., 3 figg.

Chapman, W. Nouvelle capture de *Bembidion inustum* Duv. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 150.

von Chappuis. [Kurze Übersicht über die nach seinen Erfahrungen und Kenntnissen in der Provinz Brandenburg als Irrgäste und über die daselbst periodisch auftretenden Großschmetterlinge und einige ebenso zu beurteilende Käfer]. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 387—392. — Über die Käfer handeln p. 391—392. Es kommt in Frage *Monochammus galloprovincialis* Ol. in unmittelbarer Nähe eines Holzplatzes in Neukölln u. *Leptura scutellata* F. Siehe unter System.

Chobaut, A. (**1**). Description de trois Ténébrionides nouveaux de la Tunisie méridionale. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 74—76. — 2 neue Spp.: *Hionthisoma* 1, *Helops* 1 + 1 n. subsp.

— (**2**). Habitat de l'*Apion aragonicum* Everts. t. c. p. 90—91.

Clainpanain, Joseph. Notes sur certains Coléoptères xylophages d'Egypte et leurs abondance à certaines époques. Bull. Soc. entom. Egypte Ann. 10, 1917 p. 72—77. — *Sternox.*, *Malac.*, *Tetram.*

Clemens. Wilbert A. The Pine Bark Beetle. 30 th ann. Rep. N. Y. State Coll. Agric. Part 1 (Bull. Cornell Univ. agric. Exper. Stat. No. 383) p. 385—398, 4 figg. — *Ips pini* Say.

Clément, A. S. Les pilules des *Copris*. Bull. Soc. nation. Acclimat. France Ann. 65 p. 79—81.

Cros, Auguste. Le *Meloë foveolatus* Guérin. Bull. Soc. Hist. nat. Afrique du Nord T. 9 p. 38—50, 70—80, 87—96, 98—104, 6 figg.

Czizek, Karl. Eine für das nördliche Mitteleuropa neue Staphylinidenart aus den mährischen Höhlen (*Lesteva fontinalis* Kiesw.). Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol. Bd. 14 Heft 3/4 p. 65—66. — Das Fehlen „echter Höhlenkäfer" sowie der Höhlenfliegen (*Phora aptina* und *Gymnomus troglodytes*) in den Höhlen des Schwäbischen und der Fränkischen Jura (Angaben von Viré, Krauß, Enslin). Die Funde

in den mährischen Höhlen: bisher 26, darunter zwar kein *Anophthalmus* oder *Leptoderus* und gehört auch die Mehrzahl der Käfer zur Gruppe der pholeophil-microcavernicolen Tiere im Sinne Absolons, so doch überraschende Funde, wie *Ancyrophorus aureus* (bisher in Mähren nur in Grotten gefunden) und die interessante *Staph. Lesteva fontinalis* Kiesw. Letztere stammt aus der an Tropfsteingebilden reichen Ochoser Höhle bei Brünn, zusammen mit *Anc. aur.* Bemerkenswert ist das Auffinden von Arthropoden in Grotten und Kleinhöhlen, die für die Fauna des betreffenden Landes neu sind, z. B. für Col.: *Tachinus rufipennis* in Holland. Außer vorbenannten Col. erbeutete Verf. in mährischen Höhlen noch Vertreter folg. Gatt.: *Trechus* 2 Spp., *Epaphius*, *Cryptopleurum*, *Oxypoda*, *Acrotona*, *Tachinus*, *Quedius*, *Xantholinus*, *Oxytelus*, *Haploderus*, *Ancyrophorus* je 1 Sp., *Lesteva* 2 (einschl. *fontin.*), *Homalium* 2, *Bythinus* 1, *Choleva* 2, *Casops* 3, *Trichopteryx*, *Cyphon*, *Otiorrhynchus* u. *Mniophila* je 1. Zitierte Literatur: Absolon (1915, 1916), Enslin (1906), Ganglbauer (Käf. M.-Eur. 1892/99), Heselhaus (1913), Krauß, H. 1905, Lampert (Tiere u. Pflanzen d. Jetztz. in d. schwäb. Höhlen 1908), Reitter (F. Germ. 1908—12), Schmitz (1909), Wankel (1860).

Delahon, Paul. Nachträge zu „Schilskys Systematischem Verzeichnis der Käfer Deutschlands" von 1909 mit besonderer Berücksichtigung der Formen der Mark Brandenburg, sowie einige sonstige Bemerkungen über Käfer aus Deutschland. (Col.) Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 373—376. — I. Im Verzeichnis Schilsky ohne † [d. h. kommt in d. Mark Brandenburg vor] oder überhaupt nicht angeführte Arten und benannte Abänderungen (p. 373—375): *Colon*, *Hister*, *Sphaeridium*, *Podabrus*, *Byturus*, *Cryptophagus*, *Phalacrus*, *Olibrus*, *Hippodamia*, *Coccinella*, *Acmaeodera*, *Ischnomera*, *Ceuthorrhynchus*, *Tychius* je 1. — II. Sonstige Bemerkungen über Käfer aus Deutschland (p. 375—376): *Enicmus*, *Ephistemus*, *Nephus*, *Stilbus*, *Oedemera*, *Amara* je 1. — Berichtigung: Betrifft *Anisotoma*, ferner *Isomira*.

Denier, Pierre. Sur le genre *Picnoseus* Solier. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 208—210. — 1 neue Var.

de Peyerimhoff, P. siehe unter P.

Demoll, Reinhard. Der Flug der Insekten und der Vögel. Mit 5 Taf. u. 18 Abb. im Text. Gust. Fischer. Jena, 1918, Preis 4,50 Mark. — Behandelt hauptsächlich den Flug der Insekten u. berücksichtigt die wichtigsten Vertreter, dar. auch Coleopt. Entgegen der allgemeinen Anschauung, daß die Flügeldecken der Käfer beim Fluge stillgehalten werden (als Tragflächen oder Steuer), findet D., daß sie bei *Melolontha* ebenfalls vibrieren, wenn auch die Amplitude kleiner ist als bei den Hinterflügeln. Wanach, der die Arbeit in der Deutschen entom. Zeitschrift 1918 p. 432 bespricht, wirft die Frage auf: Wie steht es aber bei den Cetoniden, deren Flügeldecken beim Fluge garnicht entfaltet werden?

Desbordes, H. (1). Description d'une nouvelle espèce de *Pachy-*

lopus d'Algérie. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 58—59. — *P. chobauti* n. sp.

— (2). Le *Pachylopus chobauti* Desbr. en Tunisie. t. c. p. 101—102.

— (3). Synonymie du *Saprinus* (*Pachylopus*) *chobauti* Desbr. t. c. p. 157—158. — Ist = *Sapr. syphax.*

Dickerson, Edgar L. and **Harry B. Weiß.** Popular and Practical Entomology. *Popilia japonica* Newm., a Recently Introduced Japanese Pest. Canad. Entom. vol. 50 p. 217—221, 1 fig.

d'Orchymont, A. Note préliminaire sur la nervation alaire des Coléoptères. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 170—172.

Dozier, H. L. An Annotated List of Gainesvill, Florida, *Coleoptera.* Entom. News, vol. 29 p. 295—298, 331—335, 370—374. — Vertreter aller großer Gruppen.

Donisthorpe, H. St. J. (1). *Cryptophagus lovendali* Ganglbauer in Richmond Park. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 14—15.

— (2). *Caenocara subglobosa* Muls., species of *Coleoptera* new to Britain. t. c. p. 55—56.

— (3). On Gynarchy in *Coleoptera.* t. c. p. 225.

Du Buysson, H. Contributions à la Faune du Maroc. Elatérides. Bull. Soc. Hist. nat. Afrique du Nord T. 9 p. 109—112. — 2 neue Spp. *Jonthadocerus* n. g. 1, *Cardiophorus* 1. — *Melanotus* 1 n. var.

van Dyke, Edwin O. siehe unter V.

Edwards, James. Notes on *Phyllobius calcaratus* F. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 105—107.

Eigen, P. Kriegsbeute. Entom. Jahrb., Krancher, Jahrg. 27 p. 72—79. — Westfälische Käfer.

Evans, William. *Apion* (*Erythrapion*) *miniatum* Germ. in Scotland. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 64.

Everts, Ed. (1). *Gnathoncus buyssoni, Trox haroldi* en *Heterocerus aureolus.* Entom. Berichten D. 5 p. 35—36. — Ihr Vorkommen in Vogelnestern. Vergl. auch Titel sub van Roon im Bericht f. 1917. — *Clav., Lamell.*

— (2). Nieuwe vondsten voor de Nederlandsche Coleopteren-Fauna. XVIII. t. c. p. 82—86. — XIX. p. 91—97. — XX. p. 119—120. — XXI. p. 126—130. — Forts. siehe im Bericht f. 1919.

— (3). *Cetonia* (*Potosia*) *cuprea* Fabr. in Nederland. Tijdschr. Entom. D. 61 Versl. p. II—V.

Fall, H. C. New North American Species of *Apion.* Journ. N. Y. entom. Soc. vol. 26 p. 218—223. — 7 neue Spp.

Feige, C. In der Umgegend von Eisleben gefundene Käfer, welche in dem Verzeichnis von Eggers nicht aufgeführt sind. Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 7/9 p. 203—209. — Liste von 182 Formen-Spp., u. Aberr. mit Angabe des Fundorts, der Zeit, eventuell Aufenthaltsorte. Siehe unter Systematik.

Ferris, G. F. An Apparently New Species of *Leptinillus.* Canad. Entom. vol. 50 p. 125—128 3 figg. — *L. aplodontiae.*

Fisher, W. S. A New *Hoplia* from Florida. Canad. Entom. vol. 50 p. 140—142. — *H. floridana* n. sp.

Fleischer, Ant. (1). Biolog. Notizen über mährische Käfer. Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 263—266. — Die herrschende Dürre in den Wäldern, namentlich in den Waldschlägen, sowie die infolge des Krieges bedingten beschränkten Bahnverbindungen engten die Sammeltätigkeit vorzüglich auf die Stadt ein. Verf. schildert die ganz interessanten Erfolge, die erzielt wurden, A. im abgefallenen Laube des großen Landesparks „Augarten"; B. im Mulme verschiedener Bäume im „Augarten", Brünn u. im Parke in Naměst mit *Lasius fulig.*; C. an ausgelegtem Moos, das mit Zuckerwasser getränkt war. Mit diesem wurden getrocknete faulende Fleischkonserven oder kleine Knochen mit Fleischresten und Olmützer Käse umhüllt und in den Mulm gelegt. Überraschendes Ergebnis, über 100 Spp. wurden gefunden, die zu den verschiedensten Col.-Familien gehören, die sonst mit dem Ameisenleben nichts gemein haben; D. an verschimmelten Hyazinthen; E. in den sehr stark mit Mäusekot durchmengten Strohresten im Okt.; F. an den Mauern der Häuser einer Gasse (*Acidota* u. *Acrolocha*). — Vergleiche auch Ber. f. 1917 p. 18 sub No. 3, sowie die Systematik.

— **(2).** Neue Aberrationen mährischer Coleopteren. Wien. entom. Zeitg. Jahrg. 37 p. 76. — 2 neue Aberr.: *Acidota*, *Chrysomela* je 1.

— **(3).** Eine neue Aberration der *Coptocephala scopolina* Lin. t. c. p. 106. — *C. inornata* ab. n.

Fleutiaux, E. (1). Noms nouveaux pour quatre genres de *Melasidae*. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 59. — *Galbites* nom. nov. pro *Galba* Guer. non Schrank, *Modius* nom. nov. pro *Diomus* Bonv. non Muls., *Cladidus* nom. nov. pro *Dicladus* Bonv. non Rafin., *Cassolenis* nom. nov. pro *Soleniscus* Bonv. non Meck et Worth.

— **(2).** Espèces nouvelles d'*Elateridae* rapportées d'Afrique Orientale par MM. Alluaud et Jeannel. t. c. p. 138—141. — 13 neue Spp.: *Psephus* 3, *Aeolus* 1, *Drasterius* 1, *Anchastus* 2, *Hypnoidus* 1, *Cardiophorus* 5.

— **(3).** Elaterides nouveaux du voyage de M. G. Babault en Afrique Orientale. t. c. p. 167—170. — 8 neue Spp.: *Agrypnus* 2, *Tetralobus* 1, *Hypnoidus* 2, *Cardiophorus* 2, *Pachyelater* 1.

— **(4).** Genre nouveau d'*Elateridae* de l'Afrique équatoriale. t. c. p. 194—195. — *Melanoxus* n. g. (Typus: *Pachyderes africanus*).

French, C. jun. Furniture and Timber boring Insects. Journ. Dept. Agric. Victoria vol. 16 p. 214—221; 6 figg.

Frey, Richard (1). Om på senaste tid företagna entomologiska exkursioner i Åbotrakten. Meddel. Soc. Fauna Flora fennica Häft 44 p. 43—44. — Auf entomologischen Exkursionen erbeutete *Coleopt.* aus allen großen Gruppen außer *Pentam.*, *Lamellic.*, *Malac.* u. *Trim.*

— **(2).** Två för landet nya skalbaggar. t. c. Häft 44 p. 118—119. — Zwei für das Gebiet neue Käfer: *Bledius bicornis* u. *Apion sedi.*

Garnett, Richard T. (1). Notes on the Genus *Buprestis* Linné in California. Ann. entom. Soc. Amer. vol. 11 p. 90—92.

— **(2).** Notes on *Dinapate wrightii* Horn. Entom. News vol. 29 p. 41—44, 1 pl.

— **(3).** An Annotated List of the *Cerambycidae* of California. Canad. Entom. vo. 50 p. 172—177, 205—213, 248—252, 281—284.

— **(4).** African *Buprestidae* of the Genus *Sternocera*. t. c. p. 346—348. — 2 neue Subspp.

Gebien, Hans. Beitrag zur Kenntnis der Gattung *Setenis*. Entom. Mitteil. Bd. 7 p. 121—130, 215—221, 1 pl., 10 figg. — 7 neue Spp.

Goe, Milton T. Life History and Habits of *Gastroidea caesia* Rog. Entom. News vol. 29 p. 224—226.

Greene, George M. A Rare *Coleoptera* Paper of T. W. Harris. Trans. Amer. entom. Soc. vol. 44 p. 251—261. — Es handelt sich dabei um die Publ. in d. Trans. nat. Hist. Soc. Hartford No. 1 1836 p. 65: „Characteristics of some previously described North American Insects and descriptions or others which appear to be new!"

von Gspan, Alfons R. Notizen über Krainer Anophthalmen. Wien. entom. Zeitg. Jahrg. 37 p. 155—156.

Hagen-Gesellschaft. Aufruf. Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 127—128.

Hansen, Victor. Biller. IV. Snutebiller. Danmarks Fauna, Handbøger over den Danske Dyreverden udgivet of Dansk Naturhistorisk Forening. 22. Med. (5) Afbildninger 340 pp. 1918 Preis 6 Kr. 50 Øre, indb. 7 Kr. 50 Øre. Ref. von R. Voss, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 433—434. — Bildet den 22. Bd. der dänischen Heimatfauna. Als 4. Käferband behandelt er die *Rhynchophora* (*Anthribidae*, *Curculionidae*, *Nemonychidae*). Die *Ipidae* sollen einen besonderen Band füllen). Systematische Einteilung nach Seidlitz, Stierlin und Reitter, ohne die weitgehende systematische Gliederung des letzteren. Verf. vereinigt die *Apioninae* u. *Rhynchinae* zur gemeinsamen Unterfam. *Apioninae* (mit den Gatt. *Apion*, *Rhynchites*, *Byctiscus*, *Attelabus* u. *Apoderus*), was biologisch und morphologisch (Habitus, Trochanterenbau) nicht begründet ist [*Rhynch.* sind Blattwickler!] Gute Bestimmungstabellen, ausführliche Beschreibungen der Spp. und zum Schluß eine biologisch wertvolle Übersicht über das Vorkommen der Rüßler, nach Pflanzen geordnet. Die nach Originalzeichnungen des Verfassers hergestellten Abbildungen sind gut und erleichtern das Verständnis der Tabellen und Beschreibungen.

Hartzell, F. Z. The Influence of Molasses on the Adhesiveness of Arsenate of Lead. Journ. econ. Entom. vol. 11 p. 62—66. — Wirkung auf Käfer: *Lamell.* u. *Tetram.*

Harwood, Philip. *Scaphium immaculatum* Oliv. an Additional Genus and Species to our List of British *Coleoptera*. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 131—132.

Hauser, G. Zur Kenntnis der *Apotomopterus davidis* Deyr. et Fairm. und seiner Varietäten. Stettin. entom. Zeitg. Jahrg. 79 p. 75—76. — 2 neue Varr., 2 neue Aberr.

Hayes, Wm. B. Studies on the Life-history of Two Kansas *Scarabaeidae*. (Contrib. entom. Lab. Kansas Agric. Coll. No. 31). Journ. econ. Entom. vol. 11 p. 136—144. — *Cyclocephala villosa* und *Anomala binotata*.

Hellén, W. Coleopterologiska Meddelanden. Meddel. Soc. Fauna Flora fennica Häft 44 p. 40—41. — Einige in Finland gefangene *Coleopt.* (*Tetram.* u. *Trimera*).

Heller, K. M. (**1**). Zur Klassifikation einiger afrikanischer Erotyliden. Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 136—157. (Mit 44 Abb. im Text). — Es handelt sich um Vertreter der Gatt. *Episcapha*. Unterscheidungstab. dieser Gatt. von *Episcaphula* Crotch, *Linodesmus* Bedel, *Scaphodacne* n. g., *Megalodacne* Crotch, *Psephodacne* n. g., sowie einiger Spp. Bemerk. dazu. Bestimmungstab. — Beschreibung der neuen Arten u. Formen (p. 146): *Episcaphula* 3 n. spp. + 3 n. subspp. [dar. 1?], *Scaphodacne* n. g. Bestimmungstab. d. Spp. (Abb. 5 — 14 Flgld. mit Schmuckflecken) 3 + 3 n. spp., *Megalodacne*.

— (**2**). Ergänzungen zu meiner „Klassifikation einiger afrikan. Erotyliden." t. c. Heft 10/12 p. 274. (Mit 2 Abb.). — Eine Bestimmungssendung aus dem deutschen Entom. Museum in Dahlem gibt dem Verf. Gelegenheit zu Ergänzungen bereits beschriebener Formen als auch zur Beschreibung neuer. Behandelt werden Vertreter der Gattungen: *Episcaphula* 2, *Scaphodacne* 1, *Episcaphula* 1. Beschreibung neuer Formen (p. 276): *Episcaphula* 7 n. spp. + 2 n. subspp. — Bestimm.-Schlüssel afrikanischer *E.*-Untergattungen und Arten (p. 286—288). — Neue Subgg.: *Dacne*, *Lagunodacne*, *Cedna*, *Decna*.

— (**3**). Philippinische *Languriinae*. Wien. entom. Zeitg. Jahrg. 37 p. 25—33, 2 figg. — 6 neue Spp.: *Coenolanguria*, *Callilanguria*, *Chirolanguria* n. g., *Ganluria* n. g., *Gurilana* n. g., *Platycladoxena* je 1.

— (**4**). Notiz über Fragmente eines *Rhipidius* aus Kolumbien. Wien. entom. Zeitg. Jahrg. 37 p. 128.

— (**5**). *Cantholethrus peruvianus* sp. n. Entom. Mitteil. Bd. 7 p. 74—77, 1 fig.

— (**6**). Eine neue aberrante *Eustrophinen*-Gattung. Tijdschr. Entom. D. 60 p. 376—381, 1 Taf. — *Blatticephalus* n. g. *adelotopus* n. sp.

— (**7**). Eine neue Pediliden-Gattung aus Ecuador. Entom. Mitteil. Bd. 7 p. 212—214, 2 figg. — *Cadogenius* n. g. *Ohausi* n. sp.

Hendel, Friedrich. „Zur Kritik der strikten Anwendung des Prioritätsprinzipes in der Nomenklatur." Wien. Entom. Zeitg. Jahrg. 36, 1917 p. 267—271. — H. hält eine Lösung dieser grundlegenden Streitfrage der zoologischen Nomenklatur nie durch eine noch so bestechende Stellungnahme einzelner Fachleute — selbst wenn sie die größten Autoritäten wären —, sondern nur d. intern. geregelte Abstimmung aller arbeitenden Zoologen und Fixierung von Nomenklaturregeln für möglich. Ob freilich der bisher geübte Usus die wirkliche Meinung der Majorität der arbeitenden Zoologen zum Ausdruck bringt, ist eine andere Frage. Heikertingers Unterschied zwischen fertiger u. werdender Stabilität. „Gegen das Prioritätsprinzip als

solches darf nicht verstoßen werden usw." Es ist dies die älteste Nomenklaturregel. Ausnahmefälle wie *Dibolia* usw. dürfen nicht verallgemeinert werden. „Wäre die alte Literatur von unseren Vorgängern stets gewissenhaft verarbeitet worden, so trügen wir heute nicht an den Folgen dieser Vernachlässigung, so wäre das Chaos in der Nomenklatur nicht erst entstanden." Nach H.'s Erfahrung „schadet in dieser Beziehung ein Wort mehr oder eine Zahl zuviel weit weniger als das Fehlen derselben, erspart späteren Benützern der Arbeit viel zeitraubendes Suchen u. fördert dadurch indirekt die Wissenschaft. Heikertingers Behandlungsweise dieser Themas bezeichnet H. als übertrieben, sein Auftreten gegen die Durchführung des strikten Priorität als verständlich. [Und doch hat Heikertinger nicht Unrecht, möchte Ref. hinzufügen. Es wird unter Umständen mit dem Ausgraben alter Namen so viel Zeit, Eifer u. Mühe verbracht, die auf einem anderen, sagen wir beispielsweise biologischem Gebiete verwendet, hundertmal nutzbringender wäre. Schließlich haben wir vielleicht doch nicht einmal den richtigen Namen erwischt, wenn wir nicht die Typen vor uns haben! Parturiunt montes, usw.!]

Hertwig, Osk. Das Werden der Organismen. Eine Widerlegung von Darwins Zufalltheorie. 115 Abb. im Text. Jena, Gustav Fischer, 1916, 710 pp. Preis geh. M. 18,50 geb. M. 20. — Ref. von F. Heikertinger, Wien. entom. Ztg., Jhg. 35, p. 126—127.

Higgins, L. A. How the Dairy Cow brought Prosperity in the Wake of the Boll Weevil. Yearbook U. S. Dept. Agric. 1917 p. 303—310, 2 pls. — *Anthonomus*.

von Hoschek-Mühlheim, Artur. Beiträge zur Kenntnis der Buprestiden. I. Wien. entom. Zeitg. Jahrg. 37 p. 123—127. — 4 neue Spp.: *Psiloptera* 3, *Anadora* 1.

Houlbert, C. Faune entomologique armoricaine. Tableaux génériques illustrés des Coléoptères de France. (Supplément à la faune entomologique armoricaine.) (Suite.) Bull. Soc. scient. méd. Ouest Rennes, T. 27, Suppl. 1918, p. 177—192, 55 figs. — *Adephaga*, *Clavic.*, *Lamellic.*, *Sternox.*, *Malac.*

Howard, Neale F. Insecticide Tests with *Diabrotica vittata*. Journ. econ. Entom. vol. 11 p. 75—79.

Hubenthal, Wilhelm (1). *Pheropsophus* (subg. *Stenaptinus*) *globulicollis* nov. sp. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 135—136. — Stammt aus N.-West-Rhodesia.

— (**2**). Ergänzungen zur Thüringer Käferfauna (Col.). XII. t. c. p. 377—78. — Betrifft *Bembidion*, *Badister*, *Gyrinus*, *Atheta*, *Thiasophila*, *Oxypoda*, *Liodes*, *Laemophloeus*, *Brachypterus*, *Corynetes*, *Necrobia*, *Melanophthalma*, *Tetratoma*, *Phytoecia*, *Psylliodes*, *Haltica*, *Orthochaetes*, *Acalles*, *Ceuthorrhynchus*, *Apion* je 1.

— (**3**). Kleine coleopterologische Mitteilungen. Entom. Blätt. Jahrg. 14, Heft 1/3, 1918 p. 84—88. — No. 45—49. — Ist die Forts. der Titel p. 23/24 des Berichts f. 1917 sub No. 1, 5, 6, 7 genannten Serie. — No. 45. Über Benennung von Aberrationen. Beispiel *Systenocerus caraboides* L. [L. Weber]. — 46. Paläarktische *Anomala*-Arten

[Hubenthal]. — 47. Elsaß-Lothringen. Bourgeois-Scherdlins Publik.: Cat. des Col. de la Chaîne des Vosges usw. 1898—1913 [Paul Meyer]. — 48. Flügeldecken-Skulptur bei *Carabus auronitens* var. *vindobonensis* [Schwicker]. — No. 49. *Phryganophilus auritus* Motsch. u. *Pseudaphana Vorbringeri* in Königsberger Sammlungen mit 1 Fig. [Hanns v. Lengerken].

— (**4**). Kleine coleopterologische Mitteilungen. t. c. Heft 4/6 p. 179—185. — No. 50—64: No. 50. Bitte um eine Tabelle der mit *Atheta euryptera* verw. Formen u. der *Dimetrota* [W. Hubenthal]. — 51. *Bembidion moeoticum* Kolen. [Netolitzky]. — 52. *Poophagus Hopffgarteni* Tourn. — 53. *Ceuthorrhynchus aeneicollis* Germ. — 54. *C. urticae* Boh. — 55. *C. constrictus* Mrsh. — 56. *Pseudostyphlus pilumus* Gyll. — 57. *Miarus graminis* Gyll. — 58. *Galeruca melanocephala* Ponza [No. 52—58 von Urban]. — 59. Verbreitung des *Pityophthorus pubescens* Marsh. (= *ramulorum* Perr.) [Eggers]. — 60. Käfer in Ameisennestern [Bickhardt]. — 61. *Carabus glabratus*. — 62. *Hoplia philanthus*. — 63. *Apoderus coryli* [No. 61—63 von Schunck]. — 64. Über die neue Varietät von *Hydroporus lepidus* Oliv. [O. Rapp]. — Siehe unter Systematik.

— (**5**). Kleine coleopterologische Mitteilungen. op. cit. Heft 7/9 p. 245—249. — No. 65—77. No. 65. Verbleib der Sammlungen verstorbener Entomologen (Miller, Sturm, Küster, Kiesenwetter [ob Samml. d. letzt. im Staatsmus. München vollständig], Mühl, Scriba, Brancsik) [Hubenthal]. — No. 66. *Cicindela campestris* var. *connata* Heer [Polster]. — No. 67. *Bidessus delicatulus* Schaum [Hubenthal]. — No. 68. *Carabus*. Verteidigung. Spritzen in die Augen. — 69. *Nebria brevicollis* F. — 70. Gewandtheit von *Amara* u. *Poecilus*. — 71. Maikäferplage 1907. — 72. Zahlr. kleine Käfer, u. a. Rüßler in der Nähe des Kraterrandes des Vesuv auf den Hut geflogen, am 28. IV. 1905. — 73. Widerstandsfähigkeit gegen Betäubung. — 74. Sehr geringes Schmerzgefühl; große Lebenszähigkeit der Käfer. [No. 68—74 von] Schunck zu No. 74; Ergänzung von Hubenthal]. — No. 75. *Tetrastichus cassidarum* Ratzeb. ein Parasit bei *Cassida rubiginosa* Müller [Kleine]. 76. *Pterostichus fasciatopunctatus* Crtz. u. *P. cristatus* Duf. Fundorte. [Schunck]. *Neuraphes Hopffgarteni* Reitt. bei München ist falsch bestimmt. Es ist *Stenichnus scutellaris* Müll. [Hubenthal]. Siehe unter Systematik.

— (**6**). Kleine coleopterologische Mitteilungen. op. cit. Heft 10—12 p. 348—354. — No. 78—91. No. 78. Eine Wanze als Coccinellidenfeind. — No. 79. Massenauftreten von *Coccinella 7-punctata* L. [beide No. von Reineck]. — No. 80. Auf *Abies*-Arten lebende Coccinelliden. — No. 81. *Ceuthorrhynchus distinctus* Bris. — No. 82. *Longitarsus nigerrimus* Gyll. — No. 83. *Ptinus villiger* Reitt. — No. 84. *Crepidodera transversa* Marsh. — No. 85. *Psylliodes affinis* Payk. [No. 80—85 von Künnemann). — No. 86. *Meligethes coeruleovirens* Först. — No. 87. *Cetonia aurata* L. [beide No. von Kessel]. — No. 88. Über das Zielen der *Carabus*-Arten beim Ausspritzen ihrer Absonderung und über feindeabwehrende Wirkung

der letzteren. — No. 89. Ob kleinere Carabiden am Tage laufend die Schatten der Grashalme benützen [zu No. 68; No. 88 u. 89 von F. Heikertinger]. — No. 90. *Bembidion moeoticum* Kol. [Hubenthal]. — No. 91. Über die Stridulation der Curculioniden [Dudich]. Wird fortgesetzt. — Vergleiche zu No. 49—91 den system. Teil eventuell die Übersicht.

Huber. Die wärmeliebende Tierwelt der weiteren Umgebung Basels. Arch. Naturg. Jahrg. 1916 Abt. A 7 (erschien im Jan. 1918) p. 1—120. — Nach A. einleitenden Bemerk. (p. 1) werden B. die wärmeliebenden Elemente dieser Fauna besprochen (p. 8—84). — C. Die Kolonien wärmeliebender Tiere (p. 84—103). — D. Die Herkunft der wärmeliebenden Tierwelt (p. 103—106). F. Zusammenfassung (p. 106—107): 1. An den thermisch begünstigten Orten Mitteleuropas (Steinhalden, Schotterfelder, Kalkhügel) lebt eine Fauna, die sich mehr oder weniger aus wärmebedürftigen und wärmeliebenden Arten zusammensetzt. An der Zusammensetzung dieser Fauna nehmen teil: vor allem Mollusken und Arthropoden, daneben auch Vertebraten, aus folg. Gruppen": 1. *Isop.*, 2. *Chilop.*, 3. *Orthopt.*, 4. *Neuropt.*, 5. *Dipt.*, 6. *Odon.*, 7. *Hym.*, 8. *Rhynchot.*, 9. *Lep.*, 10. *Col.*, 11. *Arachn.*, 12. *Moll.*, 13. *Vertebr.* — 2. Diese wärmeliebende Fauna zerfällt in 2 Gruppen: a) xerotherme, ausschließl. an vorbenannten Orten; b) xerophile Formen, solche die mit Vorliebe die erwähnten Örtlichkeiten aufsuchen. 3. Zweierlei Auffassungen über die Erscheinungen. Nach der einen handelt es sich um Relikte einer früheren wärmeren Periode, nach der anderen handelt es sich um Kolonien von Tieren, die heute noch, sowie in der Vergangenheit, bei uns lebten. Nach extremer Ansicht soll der Mensch diese Einwanderung veranlaßt haben durch Verschleppung. Eine warme postglaziale Periode wird von den Anhängern der Einwanderungstheorie entschieden abgelehnt. — 4. Gründe, die gegen den Reliktstandpunkt sprechen. — 5. „Für viele Arten lassen sich die Einwanderungsstraßen noch bestimmen. Die aus Südrußland stammenden, die pontischen Spp., folgen der Donau, die aus dem westl. Mittelmeergebiet kommenden, die mediterranen, der Rhone." — Literaturverz. (Autoren alphab. (p. 107—20): 289 Publ. — Inhaltsverzeichnis (p. 120). — Coleopt. werden behandelt p. 51—66: 104 Spp.: Fam. 1: *Cic.*: *Cicindela* 2; — 2. *Car.*: *Calathus* 1, *Lebia* 2, *Harpalus* 1. — 3. *Scar.*: *Rhizotrogus* 2, *Anoxia*, *Anisoplia*, *Hoplia*, *Anomala* je 1, *Potosia* 5, *Gymnopleurus* 3, *Onthophagus*, *Bolboceras*, *Epicometis*, *Sisyphus* je 1. — 4. *Staph.*: *Proteinus* 1. — 5. *Silph.*: *Catops* 1. — 6. *Cuc.*: *Airaphilus* 1. — 7. *Derm.*: *Attagenus* 1. — 8. *Bupr.*: *Coraebus* 5, *Agrilus* 7, *Anthaxia* 3, *Lampra* 3, *Ptosima* 1, *Eurythraea* 1, *Dicerca* 1. — Eine 9. Fam. gibts nicht darin. — 10. *Eucnem.*: *Drapetes* 1. — 11. *Elat.*: *Betarmon* 1. — 12. *Canth.*: *Ebaeus*, *Dolichosoma* je 1, *Haplocnemus* 2. — 13. *Oed.*: *Mycterus* 2. — 14. *Anthic.*: *Notoxus* 2, *Anthicus* 2, *Mecynotarsus* 1. — 15. *Melo.*: *Meloë* 2. — 16. *Mordell.*: *Scraptia* 2. — 17. *Allec.*: *Omophlus* 1. — 18. *Ten.*: *Asida* 1, *Helops* 4. — 19. *Ceramb.*: *Purpuricenus* 1. — 20. *Chrys.*: *Chrysomela* 5, *Cryptocephalus* 2, *Lachnaea* 1, *Labidostomis*

4, *Malacosoma* 2, *Bulaea* 1, — 21. *Curc.*: *Baris* 4, *Minyops* 2, *Sciaphilus* 2, *Chlorophanus* 2, *Allodactylus* 1, *Bradybatus* 1, *Tychius* 2, *Gymnaetron*, *Mylabris* je 1. — Die günstigste Zeit zum Studium waren die Hochsommermonate Juni bis Aug. In der Aufzählung der Tiergenossenschaften der „Südhalden" werden *Col.* erwähnt von: 1. Bieler See (p. 85); 2. den Jurahalden zw. Solothurn u. Aarau p. 86; 3. Schleifenberg, Reben ob Frankendorf p. 87; 4. Hornfelsen p. 87; von 5. Efringen-Müllheim p. 88; 6. Kaiserstuhl p. 90; Vogesenrandzone p. 91, ferner werden *Col.* erwähnt unter Herkunft der wärmeliebenden Tierwelt (p. 104—105).

Illingworth, J. F. The Leather Beetle (*Dermestes vulpinus* Fabr.), a Troublesome Pest of Dried Fish in Hawaii. Proc. Hawaiian entom. Soc. vol. 3 p. 375—378.

Jansson, Anton. Coleopterologiskt från Hjalmarsträndema. Entom. Tidskr. Årg. 39 p. 10—30. — Vertreter aller großen Gruppen.

Kemmer, N. A. *Anchomenus thoreyi* Dej. — ny för Sverige. Entom. Tidskr. Årg. 39 p. 96—97.

Keys, James H. A List of the Maritime, Sub-maritime and Coast-frequenting *Coleoptera* of South Devon and South Cornwall, with especial reference to the Plymouth District. Journ. mar. biol. Ass. Plymouth N. S. vol. 11 p. 514—518, 7 figg. — Vertreter aller großen Gruppen außer *Pentam.*, *Sternoxia* u. *Trimera*.

Kleine, R. (1). Die Gattung *Agriorrhynchus* Power. Arch. Nat. Jahrg. 82 A Heft 11 p. 118—148, 22 figg.

— **(2).** Die Gatt. *Amorphocephalus* und ihr Verwandtschaftskreis (Die Gattungen *Amorphocephalus* Schönherr, *Eusystellus* Kl., *Leptamorphocephalus* Kl., *Hadramorphocephalus* Kl., *Acramorphocephalus* Kl., *Micramorphocephalus* Kl. und *Kleineëlla* Strand). op. cit. Jahrg. 82 A Heft 12 p. 52—156, 23 figg. — 9 neue Spp.: *Amorphocephalus* 2, *Acramorphocephalus* n. g. 1, *Micramorphocephalus* n. g. 3, *Leptamorphocephalus* n. g. 2, *Kleineëlla* 1. — *Hadramorphocephalus* n. g. (Type: *Amorphocephalus calvei*).

— **(3).** *Mastax*, ein neues Brenthidengenus aus Queensland. op. cit. Jahrg. 89 A Heft 12 p. 162—168, 8 figg. — *M. barbatus* n. sp. Vergl. dazu Strand, E.

— **(4).** Cassidenstudien VIII. Die Entwicklung der *Cassida nebulosa*-Larve unter Einfluß verschiedenfarbigen Lichtes. Entom. Blätt. Jahrg. 14 Heft 1—3 p. 27—36, Heft 4/6 p. 103—122, 17 Abb. im Text. — Warum begeben sich die Larven im jugendlichen Stadium unter das Blatt, um hier ihrer Nahrung nachzugehen? Geschieht es darum, weil die jungen Tiere gegen Feuchtigkeit empfindlich sind oder übt der Halbschatten, den das Blatt unter Umständen ausübt, oder der grünliche Schimmer irgendwelchen Einfluß auf die Gesamtentwicklung aus? In der zoologischen Literatur hat Kl. nichts darauf bezügliches gefunden, dagegen hat sich die Botanik längst dieses wissenschaftlichen Zweiges bemächtigt. Verf. beschreibt die Anlage des Versuches (Verdunstung, Messen, keine Sonnenbestrahlung.) Der Fütterungsversuch (p. 29): Helles zerstreutes Licht (p. 29); grünes

Licht (p. 31); blaues Licht (p. 33); rotes Licht (p. 34); ohne Licht, vollständig verdunkelt (p. 36). Menge des verbrauchten Futters, Nahrungsaufnahme und -bedarf, Entwicklung usw. Schluß dazu (p. 103). Zusammenstellung der erlangten Werte. Es scheint keineswegs zufällig, daß der Versuch im zerstreuten Licht den Mittelzahlen in ganz überwiegendem Maße am nächsten liegt. Kl. betrachtet ihn als Basis zur Bewertung der übrigen.

	Wirkliche Entwicklungstage	Menge des verbrauchten Futters g	pro Larve g	Auf der Basis von 12 Tagen	Verbrauch der Futtermenge bis zur 1. Häutung %	bis zur 2. Häutung %	nach der 2. Häutung %
Hell . . .	12	0,1380	0,0138	0,0138	11,16	20,07	68,77
Grün . . .	10	0,1428	0,0143	0,0171	7,28	17,44	75,28
Blau . . .	11	0,0981	0,0098	0,0107	10,30	32,62	57,08
Rot . . .	12	0,1707	0,0171	0,0171	6,39	15,23	78,38
Dunkel . .	11	0,1077	0,0108	0,0118	12,90	21,26	65,84
Mittel aller Versuche .	**11**	**0,1315**	**0,0132**	**0,0141**	**9,61**	**21,32**	**69,07**
			Abweichungen vom Mittel.				
Hell . . .	+1	+0,0065	+0,0006	0,0003	+1,55	−1,25	−0,30
Grün . . .	−1	+0,01113	+0,0011	0,0030	−2,33	−3,88	+6,21
Blau . . .	±0	−0,0334	−0,0034	0,0034	+0,69	+11,30	−11,99
Rot . . .	+1	+0,0392	+0,0039	0,0030	−3,22	−6,09	+9,31
Dunkel . .	±0	−0,0238	−0,0024	0,0023	+3,29	−0,06	−3,23

ad Spalte 1: Schnellste Entwicklung im grünen Licht, größte Verzögerung im zerstreuten u. roten. ad Spalte 2—4: Die Versuchsreihen mit längster Fraßdauer, hell u. rot gehen mit der absoluten Menge der aufgenommenen Nahrung beträchtlich auseinander. Die helle Reihe kommt dem Mittel sehr nahe, Rot und Grün sind verschwenderisch umgegangen, ohne weitere Vorteile daraus zu ziehen. Das zerstreute Licht bleibt den Mittelwerten am nächsten. Der Nahrungsverbrauch im Dunkeln u. im Blau fallen stark ab. In der absoluten Verwertung der Nahrung wirtschaftet das zerstreute Licht am rentabelsten. Geringer Verbrauch an Rohmaterial verbunden mit höchstem Nutzeffekt. Blau und dunkel wirken hemmend. Die Verringerung der Nahrung im Dunkeln hält Kl. direkt für einen pathologischen Zustand. Bemerk. zu Spalte 5—7. Verhältnis der Futtermengen in den 3 Entwicklungsstadien wie 1:2:3. Gleiches Zahlenverhältnis im zerstreuten Licht. Bei Grün und Rot, die viel Anklingendes haben, ist das Verhältnis etwa $1:2^1/_2:4^1/_2$ bezw. $1:2^1/_5:5$. In Blau ist das Verhältnis absonderlich 1:3:2. Der angebliche starke Anreiz endet mit einer Erschöpfung des Organismus. — Die allgemeine gesundheitliche Entwicklung (p. 106). Im zerstreuten Licht dauernd günstige Entwicklung; im grünen Lichte weniger günstiger Einfluß. Die Entwicklung wird zwar sehr gefördert, aber auf Kosten der Gesundheit (verschiedene Tiere gingen ein, der Kot war sehr wässrig.) Blaues Licht hat bekanntlich eine verzögernde, auf das Nervensystem beruhigendere Wirkung. Latente Eigenschaften u. Zustände werden gefördert. Auf den Ge-

sundheitszustand war die Wirkung eine allgemein ungünstige. Rotes Licht steht im Gegensatz zum blauen. Gesundheitszustand gut; Kot fest, kompakt; Larven glatt und blank. Das rote Licht wirkt fördernd auf die Gesamtentwicklung, nicht in der Verkürzung des Entwicklungscyclus selbst, sondern in der Ausbeutung des gebotenen Stoffes. Flotte Entwicklung. Die Verhältnisse im Dunkeln wirken schädigend wie bei Blau. Auf weitere Schlußfolgerungen geht Verf. nicht ein. — Der Einfluß auf das Fraßbild (p. 114). Hierzu 2 Fraßkurven u. Fraßfiguren an den einzelnen Tagen (1.—4., 5., 7., 10., 12.), im grünen Licht (p. 119), im blauen (p. 120), im roten (p. 121), ohne Licht (p. 122) und zwar in den 3 Perioden. Dies ist im Original einzusehen.

— (**5**). Die Gattung *Hypomiolispa* Kleine. t. c. Heft 1/3 p. 76—84, Heft 4/6 p. 157—169, Heft 7/9 p. 216—226 (10 Abb. 2 kleine Verbreitungskarten) Heft 10/12 p. 291—348. p. 76—84 sq.: Historisches (Senna, Desbrochers, Pascoe, Schoenfeld, Arbeit des letzt. abfällig beurteilt), Material (Dahlem, Berlin, Stettin). — Festlegung der Gattungsdiagnose auf Grund des vorhandenen Materials (p. 79 sq.). Diskussion der einzelnen Teile. Allgemeiner Habitus, Größe, Färbung, Kopf, Rüssel, Fühler. — p. 157—169: Prothorax, Elytren, Hautflügel, Abd. mit zwei seit. Tabelle. Begattungsorgan. Diskussion nebst Zusammenstellung der Ergebnisse bei den einzelnen Körperteilen. Fassung der Gattungsdiagnose (p. 163—164, Flgl. Abb. 1). Die Zerlegung der Gattung in ihre systematischen Gruppen (p. 165). Hierzu 2 Verwandtschaftsbilder) 2 Gruppen. — p. 216—226: Besprechung der Gruppen (Fortsetzung) u. Zusammenstellung (p. 222). Typen der Elytrenzeichn. Abb. 1—10 (p. 223).

Gruppierung (p. 222): 1. Gruppe:

a) Ganz allgemein schwach entwickelte Farbentöne ohne Rücksicht auf die spezielle Zeichnung: *nitida*.
b) Ausgesprochene Längsstreifung: *exarata*.
c) Neben der Sutura tritt eine postmediane mehr oder weniger hemisphärische Makel auf: *Pasteuri*, *Fausti*, *nitida*, *conformis*.
d) Hinter der postmedianen Makel auf dem Absturz bildet sich eine mehr oder weniger deutliche Binde.
   a) Apex verdunkelt: *Pasteuri*, *Fausti*.
   b) Apex nicht verdunkelt: *nitida*.
e) Außer der Absturzbinde entwickelt die Suturalmakel in ihrer seitlichen Fortsetzung ebenfalls eine Binde: *ceylonica*.
f) An der Basis sind sowohl die Sutura wie der Humerus besonders ausgedehnt verdunkelt: *ceylonica*.
g) Der Außenrand ist nicht schwarz gestreift: *nitida*.

2. Gruppe:

a) Ganz allgemein u. schwach entwickelte Farbentönung ohne Rücksicht auf die spezielle Zeichnung: *compressa*, *reticulata*, *dentigena*, *Helleri*.
b) Ausgesprochene Längsstreifung: *sumatrana*.

c) Neben der Sutura tritt eine postmediane, hemisphärische oder halbelliptische Makel von wechselnder Intensität auf: *sponsa, Bickhardti, compressa, reticulata, dentigena, Helleri, exigua, clavata.*

d) Hinter der postmedianen Makel auf dem Absturz eine mehr oder weniger deutliche immer an den Außenrand gehende Binde; Apex immer frei.

a) Sutura an der Basis schwarz verbreitert: *sponsa, Bickhardti.*

b) Sutura an der Basis nicht schwarz verbreitert: *rugosa.*

e) Außer der Absturzbinde entwickelt die Suturalmakel in ihrer seitlichen Fortsetzung ebenfalls eine Binde: *nupta, trachelizoides.*

f) An der Basis sind sowohl die Sutura wie der Humerus besonders ausgedehnt verdunkelt: *trachelizoides.*

g) An der Basis sind die Erweiterungen verbunden, so daß eine dritte Basalbinde entsteht: *elegans.*

h) Der Außenrand ist nicht schwarz gestreift: *exigua, clavata.*

Die zoogeographischen Verhältnisse (p. 223—225): Jedes Tier ist das Produkt seiner Umgebung. Es handelt sich hier um rein äquatoriale Gatt. (Sumatr., Borneo, Java, Philipp., Assam). Gegensätze beider Gatt. *Miolispa* u. *Hypomiolispa* sind sehr bedeutend.

	Miolispa	*Hypomiolispa*
Neu-Guinea-Fauna:	Starker Besatz zahlreicher Spp.	Frei
Celebes:	Eigener Verbreitungskreis	Frei
Philippinen:	Ganz allgemein und stark besetzt, viele Endemismen	Nur auf Mindanao u. nur 1 typ. Sp.
Borneo:	Mittelstark besetzt	Desgleichen
Java:	Schwach besetzt	Stärker besetzt
Sumatra:	Sehr schwach besetzt	Sehr stark besetzt
Malakka:	Stark besetzt	Nur eine Sp.
Indien u. Ceylon:	Frei	Mehrere Spp.

Zusammenstellung der Verteilung der Spp. Tabelle (p. 293). Die Verbreitung innerhalb der genannten Gebiete (p. 293—296).

(Siehe Tabelle Seite 22.)

Biologisches (p. 296—297). Die jungen Käfer suchen wohl bald nach dem Schlüpfen aus der Puppenwiege nach Art unserer Bockkäfer die Blüten auf. Milben an den Seiten der Tergite fast aller Käfer, wo zwischen den Flügeln ein breiter Raum bleibt. Einzelne Biologen nehmen an, daß die Milben nur in einem bestimmten Stadium der Entwicklung den Käfer bewohnen und ihn als Transportmittel benutzen. Milben sehr klein (bei 125 facher Vergrößerung wie ein Senfkorn). Die Spp. (p. 297). Allgemeine Bestimmungstabelle (p. 298—300). Bestimm.-Tab. der ♂♂ nach dem Begattungsorgan (p. 300, 305, hierzu 16 Figg. auf Taf. 2 Seite 301), desgl. der ♀♀ unter Benutzung der Wangenformen (p. 305—306, hierzu 14 Figg. auf Taf. 3 Seite 303). Beschreib. d. Spp. (p. 306—347): 10 bek. + 10 neue. — Katalog (p. 347—348).

	Ceylon	Ober-Assam	Malakka	Sumatra	Mentawei	Java	Borneo	Philippinen
Bickhardti	—	—	—	•	—	—	—	—
ceylonica	•	—	—	—	—	—	—	—
clavata	—	—	—	—	—	—	•	—
compressa	—	—	—	•	—	—	•	—
conformis	—	—	—	—	—	•	—	—
dentigena	—	—	—	•	—	—	—	—
elegans	—	—	—	•	—	—	—	—
enganica	—	—	—	•	—	—	—	—
exarata	—	—	—	•	•	•	•	•
exigua	—	—	—	—	—	—	•	—
Fausti	—	—	—	•	•	—	•	—
Helleri	—	—	—	—	—	—	—	•
nitida	—	•	—	—	—	—	—	—
nupta	—	•	•	•	•	•	•	•
Pasteuri	—	—	—	•	—	•	—	—
reticulata	—	—	•	•	—	—	•	—
rugosa	—	—	—	•	—	—	—	—
sponsa	—	—	—	•	—	—	•	—
sumatrana	—	—	—	•	—	—	•	—
trachelizoides	—	•	•	•	—	•	•	•

— (**6**). Der Stridulationsapparat der Gattung *Lepyrus* Germar. t. c. Heft 10/12 p. 257—274. — Sorgfältige Kleinarbeit ist die Grundlage aller Wissenschaft. Alle zusammenfassenden Arbeiten ergeben ein unklares, zuweilen sogar schiefes Bild, wenn die ersten Unterlagen nicht richtig sind. Die letzte, größere Arbeit über die Lautapparate der Insekten ist von Prochow 1908 verfaßt. Sie enthält Verallgemeinerungen, die nach Kl.'s Ansicht bei dem bescheidenen Material nicht zulässig waren. Kl. „ist auch der Meinung, daß der biologische Beweis nötig ist, um festzustellen, ob es sich tatsächlich um einen Lautapparat handelt oder nicht, aber man darf sich doch nicht täuschen, es ist durchaus nicht nötig, daß wir Wahrnehmungen machen müssen, die dem Tier zugänglich sind. Wir sind wohl nur nicht in der Lage die hohen Töne zu hören und haben auch wohl nicht immer Gelegenheit dazu. Bei sehr ähnlich gebauten Tieren werden wohl gleichförmig gebaute Organe gleiche Eigenschaften haben u. zu gleicher Funktion tauglich sein." Im Gegensatz zu Prochnow, welcher annimmt, daß nur *Cryptorrhynchus Lapathi* u. *Mononychus pseudacori* wirklich funktionelle Lautapparate besitzen, schließt sich Kl. an Landois an, der behauptet, daß viele *Curc.*-Gatt. mit Lautapparat. ausgestattet sind. Die Ergebnisse der *Hylobius*-Untersuchungen geben Kl. Anlaß die große Gruppe der *Hylobiini* auf das Lautorgan zu untersuchen, um einen Überblick über die Entwicklung des Lautapparates zu gewinnen. Die *H.*-Spp. sind im feineren Aufbau des Lautorgans nicht homogen. Es drängen sich uns dabei folgende bedeutungsvolle Fragen auf. Welche Stellung nehmen die einzelnen Spp. innerhalb der Gatt. u. die Gattung in der Tribus ein? Welche Formen

sind progressiv, welche regressiv? Evolution oder Reduktion. — Untersuchungsmaterial 8 *Lepyrus*-Spp. der gröbere (p. 259) u. feinere Bau (p. 259 sq.) bei den einzelnen Spp. (aktive u. passive Teile). — Die mutmaßliche Bewertung des Stridulationsapparates (mit vergleich. Übersichtstab. der einzelnen Teile bei den einzelnen Spp.) (p. 270). Kurzer Vergleich. Tafelerklärung (p. 274).

— (**7**). Einige Bemerkungen über die *Taphroderini* des Belg. Congo. t. c. Heft 1/3 p. 55—57. — Weitere Fundorte für Vertreter der Gatt. *Schizoadidactus* Kl., *Xestocoryphus* Kl., *Phobetrum* Kl., *Diplohoplizes* Kl., *Stilbonotes*. Neu: *Diplohoplizes unicolor* n. sp.

— (**8**). Zur Kenntnis der Standpflanzen von *Philopedon geminatus* Fabr. = *Cneorrhinus plagiatus* Schall. Intern. entom. Zeitschr. Guben Jahrg. 12 p. 129—130.

Knull, Josef N. A new Species of *Eupogonius* from Pennsylvania. Entom. News vol. 29 p. 132—133. — *E. fraxini* n. sp.

Kolbe, Hermann. Studien über die Verbreitung und Herkunft einiger Artengruppen der Coleopterengattung *Carabus*, besonders der *Intricatus*-Gruppe. Deutsche Entom. Zeitschr. 1917 p. 295—321. — Die rezente Verbreitung der Arten wird erst verständlich durch die Erforschung der altgeologischen Verhältnisse der von diesen Arten bewohnten Länder. Beispiele an einigen Artengruppen von *Carabus* (p. 296 sq.). Aus den Darlegungen ergibt sich die Tatsache, daß *C. intricatus* von seinem Ausgangspunkte Südfrankreich an bis weit über Zentraleuropa hin nicht oder äußerst wenig differenziert ist. Eine Differenzierung macht sich erst in den äußersten Bezirken der östlichen, südöstlichen und südlichen Teile des Verbreitungsgebietes bemerkbar. Die südlichen Ausläufer der Art verdanken ihre Veränderungen wohl den sehr abweichenden klimatischen Einflüssen. Auffallend ist aber die Gleichheit der südfranzösischen u. zentraleuropäischen *intricati*. Beachtenswert ist die Schlußfolgerung aus der halben Isolierung der deutschen und westrussischen *intricati*. Diese sind nach der Außenseite ihres Vorkommens hin isoliert u. ihre Neigung zu einer geringen morphologischen Differenzierung wird durch Inzucht gefördert. Diese ist oder war bei den westwärts wohnenden Zentraleuropäern nicht oder nur in geringem Maße vorhanden. Daher auch keine merkliche Diffezierung bei den Zentral- u. Westeuropäern, während die Isolierung die Bildung von Dauervariationen begünstigte (z. B. die norddeutsche Rasse *laticollis* Roeschke u. *angustulus intricatus* Haury). — Hinweis auf Moritz Wagners Migrationstheorie, deren Studium vielen Entomologen zu empfehlen ist. Tiergeographische Forschungen führen auch auf die Betrachtung u. Beurteilung der als Rassen, Unterarten u. Arten aufgestellten Begriffe. Aus den vergleichenden tiergeographischen Untersuchungen des Verf.'s ergeben sich folgende von Erläuterungen begleitete Leitsätze: 1. Die Urheimat der Gattung *Carabus* ist Zentralasien bis Ostasien. Ihr Auftreten ist wohl in der ältesten Periode des Mesozoischen Zeitalters zu suchen. Von hier aus geschah die Verbreitung westwärts u. südwärts. Ein Kontinent vom Stillen Ozean bis Ostdeutschland, ein 2. der sinoaustral. Kontinent. Eine Relikt-

Gattung des Formentypus *Carabus* ist in Australien die Gattung *Pamborus*. Antarktischer Kontinent. — 2. Vordringen von *Carabus*-Gruppen während der Kreideperiode bis zur Tertiärzeit nach Kleinasien u. dem nördl. Teile der Balkanhalbinsel. Tatsächlich benutzte Verbreitungswege von *Carabus*. — 3. In der älteren Zeitperiode reichten Zweige von *C.* aus Asien auch bis Nordamerika (*Archaeocarabus relictus* Sem. von Westchina mit *Tanaocarabus* von Nordamerika [*sylvosus* Say u. *finitimus* Hald. nebst *Forreri* Bat. Mexico]) zunächst verwandt. Eigenartig ist auch die nordam. Untergattung *Lichnocarabus* Reitt. mit den Spp. *vinctus* Web. u. *limbatus* Say. Weitere Beispiele dieser altzeitlichen Zuwanderung umgekehrt von Amerika nach Ostasien: *Callipogon* [*Ceramb.*] von Mex. bis Peru, in einer Art *C. relictus* Sem. in Ostasien, Mandschurei. Unter den Rept. eine Alligator-Art in China. — 4. Erst während der jüngsten Zeit der Tertiärperiode oder später wanderten gewisse nordasiat. mit nordamerik. identische Spp. von Nordostasien über die frühere Landbrücke nach Nordwest- u. bis nach Nordostamerika. Solche *Carab.*-Spp., die Sibirien u. andere nördliche Gegenden Eurasiens u. den arktisch u. subarktisch. Teil Nordamerikas bewohnen, sind *C. Vietinghovi* Ad., *Hummeli* Fisch., *truncaticollis* Eschz. u. *C. maeander* Fisch. — 5. Ein anderer Zweig von *C.* konnte von Nordwesteuropa nach Nordamerika wandern, als im nordatlant. Ozean noch viel festes Land war (mittl. Tertiärzeit). Damals wanderte wohl *C. catenulatus* nach Nordamerika über, wo er sich in d. 2 Formen *californicus* Motsch. u. *Beauvoisi* befinden soll. Ein einsames Relikt ist die *Faroensis*-Rasse (Born) auf den Färoern. —6. Starke Zunahme der Verbreitungsmöglichkeiten während der mittleren u. jüngeren Tertiärzeit. Zusammenschluß der bisherigen insularen Teile Europas mit dem uralten Massiv Fennoscandia. Umfangreichere Ausbreitung der asiatischen Tiergattungen über Europa. Die nahen faunistischen Beziehungen Nordwest-Afrikas u. der Atlantischen Inseln zu Südwesteuropa sind die Folge eines früheren kontinentalen Zusammenhanges. Abänderungen und Umänderungen der Arten besonders bei *C.* besonders wirkungsvoll, Einsetzen einer mehrfachen morphologischen Differenzierung. Dadurch Ausbildung neuer Artengruppen. Verändert wurden besonders u. hauptsächlich 1. Das Labrum in seiner Breite; 2. die Zahl der Borsten am 2. Gliede der Labialpalpen; 3. die Zahl der Randborsten des Pronotums; 4. die als Apophysen ausgezogenen Hinterecken dess.; 5. die Skulptur und Randbildung der Elytren; 6. der antemarginale quere Furchenstreif der mittleren Abdominalsternite; 7. die Länge der Beine usw. — 7. Von den in Südwesteuropa und auf dessen atlantischer Fortsetzung entstandenen neuen Artgruppen *Mesocarabus* (*catenulatus*), *Ctenocarabus*, *Chrysotribax*, *Chrysocarabus* (*auronitens*), *Chaetocarabus intricatus*), *Rhabdotocarabus*, *Dorcocarabus*, *Archicarabus* (*nemoralis*), *Autocarabus* (*auratus*), *Tmesicarabus* u. *Liocarabus* blieben die meisten im westl. Mediterrangebiete zurück. Nur die Angehörigen einiger Artengruppen wanderten nordwärts u. ostwärts über einen großen Teil Europas; sie machten in den östlichen Grenzländern Mitteleuropas

Halt (*catenulatus*, *auronitens*) oder reichten noch bis Westrußland (*intricatus*) oder erreichten nicht die Ostgrenzen Deutschlands u. Österreichs (*auratus*). — 8. Die *Intricatus*-Gruppe (*Chaetocarabus*) ist aus der gemeinsamen Wurzel der *Auronitens*-Gruppe (*Chrysocarabus*) u. der *Hispanus*-Gruppe (*Chrysotribax*) abzuleiten, deren Stammsitz Südfrankreich ist. Hier wohnen die inferioren Formen der *Auronitens*-Gruppe. *Ctenocarabus galizianus* ist eine Wurzel der *Auronitens*-Gruppe. — 9. Angehörige von *C. intricatus* wanderten aus Süd-Frankreich nordwärts und ostwärts, wahrscheinlich in der letzten Zeit der Tertiärperiode. Ein Teil besiedelte die Alpenländer, nachdem der tertiärzeitliche Meeresarm des Mittelmeeres, welcher die Alpen von Frankreich u. Deutschland trennte, nach dem Schluß der Miozänzeit sich zurückgezogen hatte. — 10. *C. intric.* verbreitete sich alsdann über Deutschland (während der Pliozänzeit), erreichte aber nicht England, welches während der Diluvialzeit vom Kontinent abgetrennt wurde, mit dem das Inselland früher verbunden war. — 11. Nach dem Rückzuge der großen Gletscher der Glazialepochen, also in der Postglazialzeit, verbreitete sich *C. intr.* über Norddeutschl. bis Jütland. Skandinavien u. die dänischen Inseln wurden nicht erreicht, aber Bornholm. Diese Insel war in postglazialer Zeit noch mit der Südküste der Ostsee verbunden. — 12. Während *C. intr.* in den Alpenländern wahrscheinlich durch die Gletscherbedeckung größtenteils bedrängt wurde, besiedelten viele Angehörige der Art während der Glazialzeit (vielleicht schon vorher) die Südalpen und bildeten sich hier zu verschiedenen Rassen aus: *gigas*, *Siegwarti*, *petax* u. *exenitus*.“ Über Rassen Österreichs u. Ungarns berichten p. 308—309. — 13. Vielleicht in späterer Zeit bildete sich südl. von den Ostalpen (in Kroatien, Liburn., Dalmat., Herzeg., Bosn.) teilweise die *Liburnicus*-Rasse aus. Statt der eigenartigen Skulptur der Elytren dieser Rasse macht sich bei vielen Individuen noch die einfache *Intricatus*-Skulptur bemerkbar. — 14. „Über die Westseite verbreiteten sich Angehörige der *Intricatus*-Gruppe südwärts bis Morea. Dabei wird immer mehr sich etwas verändernde Skulptur und Färbung Gesetz. Nach einander folgen sich die Rassen: *montenegrinus*, *Krüperi*, *Borni*, *adonis* u. *Merlini*.“ Griechenland wurde sicher zuletzt besiedelt, wahrscheinlich erst in der Postglazialzeit, denn auf den Jonischen Inseln, welche erst während der Glazialzeit vom Festland abgetrennt wurden, fehlt ein Angehöriger der *Intricatus*-Gruppe. — 15. Nur die Westhälfte der Balkanhalbinsel ist von Angehörigen der *Intr.*-Gruppe bewohnt (westeurop. Zweige des *Car.*). Der Ostseite scheint jede Spur davon zu fehlen, auf ihr macht sich ein kräftiges kleinasiatisches Element anderer Arten bemerkbar. — 16. An der Stelle des Adriatischen Meeres war von der Pliozänzeit bis zur Pleistozänzeit hinein, größtenteils Festland. Italien war mit der Balkanhalbinsel teilweise verbunden, daher die erheblichen Unterschiede der *Intr.*-Formen Süditaliens u. Siziliens (*Bayardi*, *Leonii*, *silaensis*, *Lefeburei*) u. der thessalisch-griech. Rasse von den norditalien. *C.*-Rassen. — 17. *C. intr.* ist aus Südostfrankreich herzuleiten, dem Wohnsitze (Stamm-

sitze) seiner nahen Verwandtschaft, nämlich der Arten u. der vielen Rassen der Artengruppe *Chrysotribax* bezw. *Chrysocarabus*. Nach Osten nur bis Westrußland, auf dem Balkan nur im westl. Teil von Serbien u. südwärts bis Morea. Dort hat er sich in einige gut spezialisierte Rassen u. Unterrassen differenziert. Ausläufer der Art aus Nordgriechenland sind schließlich nach Süditalien gewandert, als letzt. noch in jüngerer geologischer Zeit mit der Balkanhalbinsel kontinental verbunden war. In Süditalien hat sich dieser spezialisierte *Intr.*-Zweig in 4 Rassen gespalten. — 18. „In dem großen Verbreitungs-Gebiet der Gatt. *Car.* auf der Nordhemisphäre erkennen wir a) das primäre Ursprungsgebiet der ältesten Formen der Gatt., nämlich Zentralasien bis Ostasien, — b) die sekundären Entstehungsgebiete zahlreicher Artengruppen (Untergattungen) in dezentralisierten Bezirken. Bemerk. geographischer Natur zum turkestan., chines., ostsibir., kleinasiat. u. kaukasischen Bezirk (p. 320). In Europa tritt besonders der westeurop. Bezirk mit sehr differenten *Car.*-Formen in die Erscheinung. Die vielen abweichenden Artengruppen der Donauländer u. der benachbarten Provinzen des Illyrikums u. des Balkans lassen sich meistens auf asiatischen Ursprung zurückführen." Manche Typen von Artengruppen weisen auf den schon erwähnten durch die Norduferländer des großen von Indien bis Eur. reichenden ehemaligen Mittelmeeres führenden tertiärzeitlichen Verbreitungsweg zahlreicher Tiergruppen hin, denselben Weg, den auch die Siwalikgattungen Italiens nach Pikermi nahmen. Der Entstehungsherd einzelner Arten oder Unterarten in der danubischen Provinz u. benachbarten Bezirken ist jedoch für *C. violaceus*, *cancellatus*, *monilis*, *Scheidleri*, *silvestris* u. a. unverkennbar. Die große Mischung der Fauna Europas aus Elementen verschiedener Zeitalter u. Kontinente spiegelt sich auch in der Gatt. *C.* wieder. Zentralasien nebst dem Altaigebiet bis zum Amur sandte uns die Arten (oder Descendenzarten) *granulatus*, *clathratus*, *arvensis* (durch *conciliator*), *nitens*. Dazu kommt die *Silvestris*-Gruppe nebst Verwandten. Aus Artengruppen des Kaukasus sind abzuleiten *irregularis* (von *Cechenus*-Arten), *convexus*, *Ullrichi* (von *cumanus*) u. *Platycarabus* (von *Tribax*, *Plestes*). Kleinasien gab die Ausläufer der *Coriaceus*- u. der *graecus-hungaricus*-Gruppe. Von dem *C. Stroganovi* Nordpersiens ist die *Caelatus*-Gruppe abzuleiten. Dazu treten die Ausläufer aus dem südwesteurop. Verbreitungszentrum: *C. catenulatus*, *nemoralis*, *auronitens*, *intricatus*, *auratus*." Uralte recht isolierte Elemente Mitteleuropas aus dem Mesozoicum sind *C. glabratus*, *nodulosus* u. *marginalis*. — In einer besonderen Studie wäre eingehender darzulegen, aus welchen Elementen der verschiedenen Entstehungszentren Asiens u. Europas die *Carab.*-Fauna Mitteleuropas zusammengesetzt ist. — Die Arten von *Carabus* dienen uns also als Leitkäfer in der geographischen Verbreitung der Insekten, besonders auch in der Geschichte der vorzeitlichen Tierwanderungen.

Kolbe, W. Beiträge zur schlesischen Käferfauna. Entom. Mitteil. Bd. 7 p. 200—211. — 1 n. var.: *Actobius* (Gabriel). — 6 neue Aberr.: *Bembidion*, *Tachyporus*, *Aphthona* [von Gabriel] je 1, *Gymnetron* [von Gabriel] 2, *Aphodius* 1.

Kraatz, Walter. *Scirtes tibialis* Geer. With Observations on its Life History. Ann. entom. Soc. Amer. vol. 11 p. 393—400, 1 pl. —

Krancher, O. Monatliche Anweisungen für Sammler. *Coleoptera.* Entom. Jahrb. Jahrg. 27 p. 6—8, 10—12, 14—16, 18—21, 24—30, 34—39, 42—45, 48—50, 54—56, 60—62, 64—65, 68—69.

Krausse, Anton (1). Zoologische Notizen von Sardinien (nebst Verzeichnis bisheriger Arbeiten des Verfassers). Arch. Naturg. Jahrg. 81 1915 Abt. A 2 p. 120—128. —Titel bereits im Bericht für 1915 p. 47 sub No. 3 erwähnt, aber ohne Besprechung. Über *Coleopt.* handeln p. 120—121. Zu den Listen der Käfer von Sorgono sind noch Vertreter folg. Gatt. hinzuzufügen: *Stenus* 1, *Micropeplus* 2, *Tachyporus*, *Sipalia*, *Aleochara* je 1, *Scopaeus* 3, *Tachyusa*, *Paederus*, *Philonthus*, *Lathrobium*, *Astenus*, *Falagria*, *Oxypoda*, *Trimium* je 1, *Reichenbachia* 2, *Neuraphes*, *Coluocera* je 1 (det. v. Riehn); *Hesperophanes* 1, *Clythantus* 1, *Clytantus* 1 (!), *Calamobius*, *Agapanthia* je 1 (det. v. Wegener). — Zu den von Oristano erwähnten *Col.* kommen hinzu: *Stenus* 2, *Mesites*, *Sitodrepa*, *Scolytus*, *Dischirius*, *Peltodytes*, *Phaleria*, *Ocys*, *Apion*, *Cafius*, *Scopaeus*, *Troglophloeus*, *Hydroscapha*, *Clambus* je 1, *Amara* 2, *Bryaxis* 1, *Bembidion* 4, *Perileptus*, *Throscus*, *Migneauxia*, *Chaerorrhimis* [wohl . . *nus*], *Aeolus* je 1 (det. Deville). *Anoxia* 1 (det. A. Brasavola de Massa) nebst biolog. Notiz. — Von Aritzo stammen *Cetonia*, *Phymatodes*, *Triodonta*, *Leistus*, *Potosia*, *Cebrio*, *Tillus*, *Helodes*, *Antheria*, *Attelabus*, *Helops*, *Labidostomis*, *Phyllobius*, *Polydrosus*, *Agapanthia*, *Clytus*, *Acornais* u. *Percus* je 1 (det. G. Dieck). — Verzeichnis bisher. Arbeiten des Verfassers (p. 125—128): 115 No.

Künnemann (1). Zweiter Beitrag zur Käferfauna Ost-Holsteins. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 87—92. — Seit dem 1. Beitrage in d. D. E. Z. 1913 p. 643—647 sind weitere wichtig. Publik. erschienen: 1. Gusmann 1914 cf. Titel p. 29 des Ber. f. **1916**; 2. Stern [Titel p. 92 des Ber. f. **1916** u. p. 41 dieses Berichts]. Aufzählung neuer und interessanter Formen, die einen weiteren Beweis dafür liefern, daß im fraglichen Gebiete südliche u. nördliche Arten in ganz auffälliger Weise sich mischen. Wenigstens aber spricht dies für die Tatsache, daß zahlreiche für selten gehaltene Spp. weiter verbreitet sind, als bisher angenommen wird. Man muß sie nur zu finden wissen. Beispiel an *Ceutorrhynchus millefolii* Schultze (nicht auf *Achillea millefolium* sondern auf *Tanacetum vulgare*). K. führt auf: *Dyschirius* 1, *Hydroporus* 1, *Agabus* 2, *Micropeplus* 2, *Orochares*, *Coryphium*, *Bledius* je 1, *Stenus* 4, *Philonthus*, *Quedius*, *Bryoporus* je 1, *Tachinus* 2, *Atheta* 3, *Sipalia*, *Amarochara*, *Oxypoda* 1, *Euplectus* 2, *Neuraphes*, *Colon*, *Leptinus*, *Ptenidium*, *Ptilium*, *Ptinella*, *Limnebius*, *Hydraena*, *Phosphaenus*, *Anthocomus*, *Dasytes*, *Heterhelus*, *Cryptophagus*, *Atomaria*, *Enicmus*, *Corticaria*, *Pullus*, *Nephus*, *Agrilus*, *Elater*, *Mordella*, *Otiorrhynchus*, *Acalles*, *Rhytidosoma* je 1, *Ceuthorrhynchus* 1, *Ceuthorrhynchidius* 1, *Limnobaris* 2, *Sibinia* 1, *Gymnetron* 3, *Apion*, *Rhynchites*, *Aphodius* je 1. — Berichtigung zum ersten Beitrag (p. 92): *Mordellistena Engelharti* Schilsky zieht *Jasione montana* allen anderen

Pflanzen, so auch *Anthemis vulgaris*-Blüten vor. Zu streichen ist *Mycetoporus Märkeli* Kr.

— (2). Zu *Gymnetron beccabungae* L. und *squamicolle* Rttr. Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 101—102. — Nach Wagner (Entom. Mitt. V, 1916, 162 Anm. soll *G. squamic.* Rttr. nichts weiter darstellen als rein beschuppte Stücke des *G. beccabungae* L. Nach K. irrt Wagner u. Reitter, Seidlitz u. Gerhardt trennen mit vollem Recht. Die von R. u. G. angegebenen Merkmale lassen sie leicht unterscheiden. K. geht auf dieselben näher ein.

Weitere kürzere Artikel siehe unter Hubenthal (6).

Lambertie, Maurice. *Anophthalmus lespesi* Fairm. et *Atranus collaris* Mén. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 206.

Landrock, Karl. Eine neue *Mycetophila* aus Österr.-Schlesien. Wien. entom. Zeitg. Jahrg. 37 p. 34, 2 figg. — *M. hetschkoi* n. sp.

Lea, A. M. (1). On Australian and Tasmanian *Coleoptera* with descriptions of new species. Proc. R. S. Victoria vol. 2⌣, 1914 Pt. II p. 212 sq. — Behandelt darin die Gatt. *Chlamydopsis* und ihre Verwandten, *Orectoscelis*, *Pheidoliphila* u. *Ectatommiphila* n. g. (richtiger gebildet *Ectatommophila*]. Die letztgenannte Gatt. ist begründet auf *Chlamyd. glabra* u. *opaca* Lea. Neue Spp. sind *Chlamydopsis agilis*, *detecta* u. *serricollis*. Eine 4. Sp. *Chl. atra* wird später beschrieben. Die Zahl der *Chlam.*-Spp. beläuft sich nunmehr auf 17—2 + 4 = 19. Lea gibt auch die Wirte genauer an. Bei *Ect. metallicum* Sm. leben *Chlamydopsis agilis*, *ectatommae*, *excavata*, *longipes* u. *serricollis* Lea, ferner *Ectatommiphila glabra* u. *opaca* Lea. Bei *Iridomyrmex*-Spp. finden wir *Chlam. granulata* u. *pseudocephala* Lea, u. 4 Spp. von *Pheidoliphila*. Der Wirt von *Pheidoliphila sternalis* Blackb. (der 5. Sp.) ist noch unbekannt.

— (2). Note on some Miscellaneous *Coleoptera*, with Descriptions of New Species. — Part IV. Trans. R. Soc. South Australia vol. 42, 1918 p. 240—275, 3 pls. — Vertreter der großen Gruppen; 4 neue Spp. von *Articerus*. — Neue Var.: *Anodontonyx* 1.

Leng, Charles W. (1). *Microclytus*. — A Correction. Journ. N. Y. entom. Soc. vol. 26 p. 8—10.

— (2). Description of a New Species of *Piezocorynus*. t. c. p. 11—12. — *P. virginicus*.

— (3). *Cicindelidae* of Chile. t. c. p. 110.

— (4). A New Race of *Cicindela* with Notes on other Races and Species. t. c. p. 138—141. — *C. longilabris novaterrae* n. var.

— (5). Notes on some Changes in the List of *Coleoptera*. t. c. p. 201—211. — Neue Gatt.: *Attalusinus* n. g. (Type: *Attalus submarginatus*). — Neue Namen: *Megalopsidia* nom. nov. pro *Megalops* Erichson non Lacep., *Monachulus* nom. nov. pro *Monachus* Suffr. non Kaup, *Eudociminus* nom. nov. pro *Eudocimus* Schönherr non Wagl. — Neue Spp.-Namen: *Bembidion caseyi* nom. nov. pro *B. pugetanum* Casey non Fall, *Elaphrus caseyi* nom. nov. pro *E. politus* Casey non Leconte, *Platynus fallianus* nom. nov. pro *P. deplanatus* Men. non Chaud., *Mycetoporus horni* nom. nov. pro *M. tenuis* Horn, *Crypto-*

hypnus lecontei nom. nov. pro *Cr. planatus* Lec. non Esch., *Melanotus blatchleyi* nom. nov. pro *M. longicornis* Blatchley non Cand., *Ludius candezei* pro *L. elegans* Cand. non Kby., *Monocrepidius caseyi* nom. nov. pro *M. finitimus* Casey non (Say) Lec., *Ectogomenogonus melsheimeri* nom. nov. pro *E. hepaticus* Melsh. non Germ., *Cis dunedinensis* nom. nov. pro *C. pusillus* Dury non Gerham, *C. duryi* nom. nov. pro *C. bicolor* Dury non Sharp, *Aphodius cockerelli* nom. nov. pro *A.* v. *niger* Ckll. non *A. niger* Panz.

Leng, Charles W. and **Andrew J. Mutchler.** Insects of Florida. V. The Water Beetles. Bull. Amer. Mus. nat. Hist. vol. 38 p. 73—116, 2 figg. — *Bidessus shermani* n. sp., *Celina slossoni* n. sp.

von Lgocki, Heinrich. † 13. VIII. 1917 in Wien, 56. Jahre. Er war während des Krieges aus Kiew geflüchtet. Wien. Entom. Zeitschr. Jhg. 36 p. 228.

Lichtenstein, Jean L. (1). Notes biologiques sur quelques Coléoptères de l'Hérault. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 91—95. — *Adeph., Stern., Tetram.*

— **(2).** Rectifications. t. c. p. 134.

Liljeblad, Emil. Descriptions of Eight New Species of *Coleoptera* in the Family of *Mordellidae*. Canad. Entom. vol. 50 p. 153—158. — 7 neue Spp.: *Diclidia* 1, *Anthobates* 2, *Mordellistena* 3.

Lo Priore, G. Un nuovo brucco del fagiuolo. Atti Soc. natural. Modena (5) vol. 4 p. 17—30, 14 figg. — *Acanthoscelides obtectus.*

Lowry, Quincy S. The Striped Cucumber Beetle *Diabrotica vittata* Fabr. 17. Rep. Connecticut agric. Exper. Stat. (Bull. No. 203), p. 262—273, 2 pls., 1 fig.

Matheson, Robert. The Poplar and Willow Borer. 30th ann. Rep. N. Y. State Coll. Agric. Part 1 (Bull. Cornell Univ. agric. Exper. Stat. No. 388) p. 345—375, 1 pl., 18 figg. 1917/18. — *Cryptorrhynchus lapathi* L.

Mc Colloch, James W. Note on False Wireworms with Especial Reference to *Eleodes tricostata* Say. (Contrib. entom. Lab. Kansas State agric. Coll. No. 38). Journ. econ. Entom. vol. 11 p. 212—224, 1 pl. — Vergl. auch H. B. Parks.

Meyer, Paul. Einmaliger Beitrag zur Käferfauna des Ampergebietes in Oberbayern. Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 4/6 p. 172—179. — Sammlungen während des Kriegshilfsdienstaufenthaltes in München von Ende April bis Mitte Juni 1917 (Dachau [im syst. Teil gekürzt Da.] u. für die Zeit von Mitte Juni bis Ende Sept. 1917 Fürstenfeldbruck. Dachau an d. Amper (500 m Höhe) ist ausgesprochenes Moorgebiet. Gesammelt (gesiebt) wurde im sogen. Kulturhölzchen an den Bächen entlang und an der Amper aufwärts. Bei Fürstfbr. wurde in einer Gemischtwaldgegend (Nadelholz und Buchen), unweit der Ludwigshöhe, besonders an lichteren Waldstellen rechts der Landstraße München-Augsburg, etwa zwischen den Meilensteinen 22 u. 25 km, auf lehmigem Boden. Verzeichnis der erbeuteten Käferarten (p. 173—179). Die Bestimmung der zahlreichen namhaft gemachten Spp. erfolgte durch verschiedene Spezialisten.

Siehe unter Systematik. Bei Da machte M. 12, bei Fürstenfeldbruck (dort entlang u. nicht in der Amper) 26 Exkursionen. Von jenen Gegenden sind an *Dryopidae* nachgewiesen: *Esolus* 1, *Latelmis* 1, *Riolus* 3, *Helmis* 1, *Limnius* 1. Die Abkürzungen bedeuten: (Da) außer bei Fürstenfeldbruck auch bei Dachau, „Da" hinter einem Sp.-Namen, nur bei Dachau. Die 57 mit * versehenen Spp. scheinen in der Umgebung Münchens nicht oft gesammelt u. teilweise für die Fauna neu zu sein.

Minck, Paul. Beitrag zur Kenntnis der Dynastiden. 8. Palaearktische Oryctiden (ad *nasicornis-grypus*-Gruppe). Arch. Nat. Jahrg. 82 A Heft 12, p. 9—38, 5 figg. — *Oryctes* 3 neue Subspp.

Morley, Claude. *Donacia clapives* at home. Entom. monthly Mag. (3) vol. 4 p. 183.

Morris, Francis, J. A. (1). A Comedy of Errors. 48th ann. Rep. entom. Soc. Ontario p. 68—75. — Bezüglich *Microclytus gazellula*.

— **(2).** Popular and Practical Entomology. The Heart of a Wood-pile. Canad. Entom. vol. 50 p. 37—43. — Die erbeuteten *Coleoptera*: *Adeph.*, *Tetram.*, *Trimera*.

Moser, J. (1). Neue Arten der Gattungen *Lachnosterna* Hope and *Phytalus* Er. Stettin. entom. Zeitg. Jahrg. 79 p. 19—74. — 52 neue Spp.: *Lachnosterna* 43 (1 Chevrolat i. l., 2 neue Subspp.), *Phytalus* 9.

— **(2).** Neue amerikanische Melolonthiden. t. c. p. 95—167. — 83 neue Spp.: *Dasyus* 1, *Calodactylus* 2, *Liogenys* 14, *Harpodactyla* 6, *Agaocnemis* n. g. 1, *Blepharotoma* 1, *Anoplosiagum* 2, *Clavipalpus* 3, *Philochlaenia* 18, *Isonychus* 1, *Macrodactylus* 2, *Chariodema* 1, *Barybas* 3, *Heditis* 1, *Ctilocephala* 6, *Plectris* 15, *Lachnosterna* 4. — 1 n. var. von *Dasyus*.

— **(3).** XVI. Beitrag zur Kenntnis der Cetoniden. t. c. p. 168—190. — 22 neue Spp.: *Smicorhina* 1, *Coryphocera* 1, *Gymnetis* 3, *Macronota* 1, *Protaetia* 3, *Glycosia* 1, *Pachnoda* 3, *Sisyraphora* 1, *Leucocelis* 1, *Anthracophorides* n. g. 1, *Diplognatha* 1, *Pseudopilinurgus* n. g. 1, *Coenochilus* 2, *Clastocnemis* 1, *Synistovalgus* 1.

— **(4).** Beitrag zur Kenntnis der Melolonthiden. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 293—356. — 72 neue Spp.: *Autoserica* 4, *Neoserica* 1, *Comaserica* 1, *Aulacoserica* 10, *Triacmoserica* 1, *Astaena* 20, *Harpodactyla* 7, *Philochlaenia* 1, *Isonychus* 18 + 1 n. var., *Macrodactylus* 9 — Fortsetzung folgt.

Muir, F. and **Swezey, O. H.** The Cane Borer Beetle in Hawaii and its Control by Natural Enemies. Rep. Work Exper. Stat. Hawaiian Sugar Plant. Ass., Entom. Ser. Bull. No. 13 p. 1—102, 1 Karte. Honolulu 1916.

Müller, Josef. Zur Kenntnis der Gattung *Molops*. Entom. Mitteil. Bd. 7 p. 1—12. — 1 neue Sp., 4 neue Subspp.

Murphy, J. E. Re-Occurrence of *Anchomenus* (*Agonum*) *sahlbergi* Chaud. in Scotland. Entom. monthly Mag. (3) vol. 4 p. 33—34, 3 figg.

Mutchler, A. J. siehe Leng u. Mutchler.

Myers, Lea. *Coleoptera* from the Claremont Laguna Region. Journ. Entom. Zool. Claremont vol. 10 p. 43—53. — Vertreter aller großen Gruppen.

Neresheimer, J. und **H. Wagner** (**1**). Beiträge zur Coleopterenfauna der Mark Brandenburg. VI. Entom. Mitteil. Bd. 7, 1918, No. 5/8 p. 17—30. — Diverse Formen, dar. *Actidium neresheimeri* n. sp. von Wagner.

— (**2**). Beiträge zur Coleopterenfauna der Mark Brandenburg. VII. t. c. p. 130—134. — Diverse Formen, dar. *Ceuthorrhynchus* 1 n. ab.

Netolitzky, Fritz (**1**). Die Verbreitung des *Bembidion striatum* F. Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Beilage zu Heft 4/6, 4 pp. Karte p. 2—3.

— (**2**). Die Verbreitung des *Asaphidion caraboides* Schr. und seiner Rassen. t. c. Beilage zu Heft 7/9, 4 pp., Karte p. 2—3. — a) subsp. *caraboides* Schrank.; b) subsp. *nebulosum* Rossi; c) subsp. *balcanicum* Net.; d) subsp. *splendidum* Heyd.; e) subsp. *varipes* Motsch. — Ist zu Heft 10/12 noch einmal geliefert. [Nicht verdruckte Karte.]

— (**3**). *Asaphidion caraboides balcanicum* nov. subsp. t. c. Heft 7/9 p. 215.

— (**4**). Insekten als Heilmittel. Pharmazeut. Post p. 1—45, Wien, 1916. — Wurde im Bericht f. 1917 p. 71 sub No. 5 schon angedeutet.

Newbery, E. A. (**1**). *Lophocateres pusillus* Klug, a cosmopolitan beetle in London. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 162—163.

— (**2**). *Trogophloeus impressus* Lac.: An Addition the List of British *Coleoptera*. t. c. p. 198—199.

Nicolas, A. *Carabus lineatus* Dej. Miscell. Entom. 1916. — Gibt eine Übersicht der *lineatus*-Formen und ihrer Fundorte. Protestiert gegen eine Verschmelzung von *lineatus* u. *splendens*, aber ohne genauere Begründung. Neue Rasse: *C. lin. beharrius*.

Nicolay, Alan S., and **Harry B. Weiss** (**1**). A Review of the Genus *Buprestis* in North America. Journ. N. Y. entom. Soc. vol. 26 p. 75—109, 2 pls., 2 figg. — *B. viridisuturalis* n. sp., 1 n. var.

— (**2**). Notes on *Chalepus rubra* Web. in New Jersey. Canad. Entom. vol. 50 p. 398—400, 1 pl.

Notman, Howard. *Boreaphilus*, a Genus of Staphylinid *Coleoptera* New to North America. Journ. New York entom. Soc. vol. 26 S. 182—188, 1 fig. — *B. americanus* n. sp.

Obenberger, Jan (**1**). Beitrag zur Kenntnis der paläarkt. Käferfauna. (Mit zwei mikrophotographischen Doppeltafeln nach den Aufnahmen von Dr. K. u. M. Absolon.) Arch. Naturg. Jahrg. 82, 1916 (erschienen 1917) Abt. A 4 p. 9—45. — Vgl. hierzu Bericht f. 1917 p. 49 sub No. 15. — 65 No. Siehe unter Syst., diverse Fam.

— (**2**). Ein weiterer Beitrag zur Kenntnis der paläarktischen Buprestiden. Entom. Blätt. Jahrg. 14 p. 19—25. — 5 neue Spp. *Acmaeodera* 2, *Agrilus* 3. — Neue Varr.: *Cyphosoma* 1, *Anthaxia* 2. — Neue Aberr.: *Agrilus* 1, *Anthaxia* 2. Nom. nov.: *Anthaxia perrini*

nom. nov. pro *A. hirticollis* Abeille non Rey. *Trachys horniana* nom. nov. nov. pro *T. horni* Kerremans (aus Formosa, nicht Ceylon).

— (**3**). Vier neue paläarktische Coleopteren. t. c. p. 58—61. — *Harpalus, Agelandia, Airaphilus, Prionocerus* je 1.

— (**4**). Neue Formen aus der Gruppe *Actenodites* (*Coleoptera Buprestidae, Chrysobothrini*). Entom. Mitteil. Bd. 7 p. 12—17. — 3 neue Spp.: *Pseudactenodes, Megactenodes, Actenodes* je 1. — *Belionota* 1 n. var.

— (**5**). II. Beitrag zur Kenntnis der paläarktischen Käferfauna. Arch. Nat. Jahrg. 82 A Heft 4 p. 9—45, 2 Taf. — 46 neue Spp.: *Enthobiomorpha* n. g. 1, *Colon* 1, *Catops* 3, *Protobracharthron* 1, *Liodes* 2 + 1 n. var., *Cyrtusa, Arthrolips* 1, *Atomaria, Cryptophagus, Airaphilus* je 1, *Laemophloeus* 2, *Cerylon* 1, *Cybocephalus* 3, *Sphaerosoma* 3, *Hylaia, Limnichus, Simplocaria* je 1, *Curimus* 2, *Anthrenus, Danacaea, Meliboeus, Hedobia, Dryophilus* je 1, *Stagetus* 2, *Xyletinus* 1, *Mycetochara* 2, *Hymenalia* 1, *Omophlus* 2, *Xylitella, Ammobius, Lichenum, Hypophloeus, Rhipiphorus, Chrysochlora* je 1. — 15 neue Subspp.: *Elaphrus, Nebria, Pterostichus, Platynus* je 1, *Molops* 2, *Silpha* 2, *Astagobius, Syncalypta, Dermestes, Tropinota* je 1, *Chrysochloa* 3. — 1 n. var.: *Anemadus*. — 1 n. ab.: *Clambus*.

— (**6**). Holarktische Anthaxien. Beitrag zu einer Monographie der Gattung. op. cit. 82 A Heft 8, 187 pp., 1 Taf., 53 figg. — 45 neue Spp., 12 neue Varr. — Bereits im Bericht f. 1917 aufgeführt. Siehe vorliegende Systematik.

— (**7**). Revision der paläarktischen Trachydinen mit Einschluß einiger Beschreibungen exotischer Arten. op. cit. 82 A Heft 11 p. 1—73, 30 figg. — 24 neue Spp.: *Aphanisticus* 4, *Trachys* 20 + 3 n. subspp. + 6 n. varr. + 12 n. aberr.

d'Orchymont siehe unter D.

Ohaus, F. *Eremophygus lasiocalinus* **n. sp.** (*Col. lamell. Rutelin.*). Deutsche Entom. Zeitschr. 1915 p. 76—77. — Siehe unter Systematik f. 1915.

Pax, Ferdinand. Polen als tiergeographischer Begriff. Gesellsch. f. Erdkunde Berlin 1917. — Ref. v. Pax, Zeitschr. für wiss. Insektenbiol. Bd. 14 Heft 1/2 p. 21—22.

Parks, H. B. Notes on *Eleodes tricostata* Say. Journ. econ. Entom. vol. 11 p. 388. — Vergl. hierzu Mc Culloch.

Pegoud, G. Influence du contact de la neige sur les *Cicindela*. Bull. Soc. Entom. France 1918 p. 230.

Perkins, G. L. Further notes on the Larva of *Byrrhus pilula* L. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 15—16. — Vergl. hierzu Champion, G. C. (Titel p. 14 sub No. 11 des Berichts f. 1917).

de Peyerimhoff, P. (**1**). Notes sur *Mimocete puniceum* Nortm. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 130—132, 1 fig.

— (**2**). Moeurs de *Placusa nitida* Fauv. t. c. 1918 p. 225—226.

— (**3**). Nouveaux Coléoptères du Nord-Africain. Vingt-huitième note: Faune du Pin d'Alep. t. c. p. 141—144, 2 figg. — 2 neue Spp.: *Pityocis* n. g. 1, *Xanthochroa* 1. — *Pogonocherus* 1 n. subsp.

— (**4**). Nouveaux Coléoptères du Nord-Africain. Vingt-neuvième note: Faune du Djurdjura. t. c. p. 257—269. — 3 neue Spp.: *Heliotaurus*, *Trachyphloeus*, *Phloeosimus* je 1.

— (**5**). Nouveaux Coléoptères du Nord-Africain. Trentième note: Faune de l'Aurès. t. c. p. 276—278, 2 figg. — 2 neue Spp.: *Colon*, *Cis* je 1. *Dimerocis* subg. n.

Pic, Maurice (**1**). Espèces nouvelles du genre *Statira* Serv. et notes synonymiques. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 95—96. — 2 neue Spp., 1 n. var. — *S. multifenestrata* nom. nov. pro *S. vageguttata* Champion non Pic.

— (**2**). Deux nouveaux *Poecilesthus* Blanch. t. c. p. 123. — *P. rugulosus* n. sp. u. *P. cyaneipennis* n. sp.

Pierce, W. Dwight. Weevils which Affect Irish Potato, Sweet Potato, and Yam. Journ. agric. Research vol. 12 p. 601—612, 7 pls. — *Trypopremnon sanfordi* n. sp., *Palaeopus dioscoreae* n. sp.

Pinhard, Fritz. Einiges über Rassen von *Carabus*-Arten. Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 97—101. — Schwäbische Alb. nicht Rauhe Alb für den zwischen Rhein und Riesgebiet gelegenen Teil der Jura. Rauhe Alb ist nur der kleine Teil in der Gegend von Münsingen („schwäbisches Sibirien"). *Carabus irregularis* in den Jahren 1911—1915 (nach einem heißen Sommer von 1911) sehr selten. Auf dem von Born angeführten Hohen Neuffen nicht mehr zu finden. *C. irreg.* ist bionomisch und ökologisch ein sehr heikler Geselle und der Baumstumpf, der ihn beherbergt, muß gar weitgehenden Ansprüchen genügen. Das Holz muß feucht, aber nicht naß, weich, aber nicht modrig sein. Geologische und hygroskopische Verhältnisse des Jura (Engel, Quenstedt, Branco). Ursachen des Eingehens d. genannten Art. Die Sp. hat im Jura kein ungestörtes Dasein u. wenn er ihn trotzdem bevorzugt, so wird dort, wo gute Verhältnisse für ihn bestehen, eine starke Vermehrung stattfinden, so daß er den Kampf mit schlechteren Verhältnissen immer wieder aufnehmen kann, ohne unterzugehen. Dieser Kampf wird sich im Wachstum äußern, daher ist auch die Mehrzahl der Alb-Exemplare weit zierlicher als solche aus anderen Gegenden (Urach; Blomberg). Konstante morphologische Merkmale, die den *Scheffeli* von anderen deutschen *irregul.* unterscheiden, konnte P. nicht finden. Die reiner elliptische Form u. a. weniger zahlreiche Punkte, wie sie Born hervorhebt ist bei den P.'schen Stücken garnicht zu finden. — *Car. violaceus* aus der Gegend von Urach (Süßwasserkalktuff des Ermstales) zeichnet sich durch auffallend geringe Größe u. dabei fast parallele Form aus. Ob Rassenbildung? P. hält es für wichtiger, „auffällige Erscheinungen zu ergründen zu suchen, statt sie als feststehend zu betrachten".

Planet, V. Notes et observations sur *Otiorrhynchus caesipes* Rey. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 226—227.

Pouillaude, J. Note synonymique. Insecta Ann. 7 p. 185. — *Macrodontia batesi*.

Poutiers, R. Notes entomologiques. Bull. Soc. Etudes scient. Angers N. S. Ann. 47 p. 57—61. — Die in der Provinz Brandenburg gefangenen Insekten. Vertreter aller großen Gruppen.

Rapp, O. Meine Käferausbeute in Südfrankreich im Juli 1914. Entom. Blätt. Jahrg. 14 p. 45—54. — Sammeln in Südfrankreich in der Camargue, am Meere bei Agay und in den Seealpen. Sammeln mit dem Entomologen Puel aus Albaron (Erfinder des Insektensaugers) an der Rhonemündung und Albaron. Vertreter aller großen Gruppen. Siehe unter System.

Reitter, Edmund (1). *Anophthalmus schmidti* Sturm subsp. *gspani* nov. Wien. entom. Zeitg. Jahrg. 37 p. 24.

— **(2).** *Bergrothia bicarinata* n. sp. t. c. p. 53—54.

— **(3).** Über die Gattungen der paläarktischen *Pselaphini* s. str. t. c. p. 73—75.

— **(4).** Eine neue Lamellicornier-Gattung aus Sizilien. t. c. p. 77—78. — *Peritryssus* n. g. *excisus* n. sp.

— **(5).** Bestimmungstabelle der paläarktischen *Elater*-Arten. t. c. p. 81—105. — 5 neue Spp. — 4 neue Varr. — 10 neue Aberr.

— **(6).** *Lomechusa wasmanni* n. sp. t. c. p. 148.

— **(7).** Vier neue Coleopteren aus Albanien. t. c. p. 153—155. — 3 neue Spp.: *Bathyscia* 2, *Othius* 1. — Neue Subsp.: *Phaleria* 1.

— **(8).** Zwei neue *Cephennium*arten aus der Herzegowina. t. c. p. 157—158. — *C. matronulum* n. sp. u. *jablanicense* n. sp.

— **(9).** Bemerkenswerte Coleopterenfunde von Endre Dudich in Südtirol und Norditalien. t. c. p. 159—160. — *Bythinus dudichi* n. sp. — *Goe.ius* 1 n. subsp. — *Harpalus* 1 n. ab.

— **(10).** Über entomologische, speziell koleopterologische Systematik. Wien. entom. Ztg. Jahrg. 36 p. 221—228. — Bezieht sich auf Heikertingers Abhdlg. „Vom Publizieren usw." R. muß ihm in vielen Punkten beistimmen, in einigen ist er abweichender Meinung. Die Klage über Überproduktion kann er nicht teilen. Ein Zurückstellen der Einzelbeschreibungen bis zum Zusammenhange mit anderen zu einer Monographie ist nicht ratsam. Viele, sogar hervorragende Entomologen sind über Einzelbeschreibungen nicht hinausgekommen (Fairmaire). Deshalb ist eine Einschränkung der kleinen Publikationen nicht ratsam. Es sind Bausteine zum großen Gebäude. Eher herrscht Mangel als Überfluß an deskriptiven Entomologen; die Zahl der gereiften Schriftsteller läßt sich noch leicht übersehen. — Wünsche und Direktiven, die dem Systematiker gegeben werden, mögen nur solche sein, die sich in den Grenzen der gegenwärtigen u. der lokalen Ausführbarkeit bewegen. Lange Beschreibungen sind nicht immer mustergültig. Manche Artbeschreibungen sind mit Gattungsbeschreibungen aufgeputzt. Vorstufen zur allgemeinen Entomologie. Diese, die systematische Registratur ist schon eine enorme Leistung. — Der Monograph ist Spezialist. — Systematiker, die eine ganze Ordnung beherrschen, dürfen auch nicht fehlen; sie müssen die spezialisierten Teile als Ganzes zusammenfassen. — Fortschritte in der speziellen, wie in der allgemeinen Entomologie. — Rückweisung minder-

wertiger Arbeiten seitens der Redaktionen entomologischer Zeitschriften; Hinweis auf Hubenthals Erwiderung (EBl. 1917, 60—62) auf Seitz bezügl. Calwers Käferbuch, die Reitters vollkommenen Beifall findet.

— (**11**). Einige neue Coleopteren aus Albanien. Entom. Blätt. Jahrg. 14 p. 42—45. — 4 neue Spp.: *Anomala* 2, *Elater* 1, *Coptocephala* 1. — Neue Var.: *Nargus* 1. — Neue Aberr.: *Nacerdes* 1.

— (**12**). Über unsere Sammlungsschädlinge aus der Coleopterengattung *Anthrenus*. t. c. Heft 4/6 p. 123. — Nicht *Anthrenus museorum*, sondern *Anthrenus verbasci* L. (*varius* F.) ist der Hauptschädling. R. beobachtete *A.* in seinen Sammlungen im Laufe von 50 Jahren nur vereinzelt. Etwas häufiger als *A. mus.* beobachtete er den ebenfalls auf Blüten vorkommenden *A. scrophulariae* L. Das Vorkommen dieser 3 Spp. als Insektenschädlinge dürfte so anzusetzen sein: *A. verb.* 90 %, *A. scroph.* 6 %, *A. mus.* 4 %. Der vor Jahren mit getrockneten Insekten (in verklebten Glaskästen) aus Mexico eingeschleppte *Trogoderma megatomoides* [*Entomotrogus* Ganglb.], ein schöner Käfer, hat sich als größerer Schädling erwiesen als die *Anthr.*-Spp. Seine Wirksamkeit hat R. mit großen Opfern und Mühen eingeschränkt, ihn aber nicht vollständig beseitigt (cf. System.).

— (**13**). Beitrag zur Kenntnis der Coleopterengattung *Bergrothia* und *Amaurops*. t. c. Heft 7/9 p. 201—202. — R. schlägt für *Amaurops* folgende Untergatt. vor: *Zoufalia* subg. n., *Amaurops* s. str., *Amauropus* ubg. n. u. *Troglamaurops* Ganglb. Neu ist *Amaurops lobipes* n. sp.

— (**14**). Coleopterologische Notizen. Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 292. — No. 767. *Diaclina Duval* ist von *Alphitobius* generisch verschieden.

— (**15**). Eine neue Studie über die Arten der Coleopteren-Gattung *Sphaerosoma* Leach. (*Alexia* Steph.). Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 271—275. — Schließt sich an Apfelbecks Publikation an, die günstig besprochen u. als eine schöne Leistung Apfelbecks hingestellt wird. Publikationen herabzusetzen, weil ein Nachfolger neue Merkmale gefunden hat, dies noch zu betonen oder dem Autor einen Vorwurf zu machen, ist unfair. Bei der Wissenschaft kommt es nicht darauf an, von wem eine erweiterte Kenntnis stammt, sondern daß sie überhaupt gebracht wurde.

Reum, Walter. *Pyrochroa coccinea* Lind. Entom. Jahrb. Krancher Jahrg. 27 p. 146—147.

Robinson, Wirt. Beetles collected on a Dead Black Oak in Virginia. Journ. New York entom. Soc. vol. 26 p. 30—33. — Vertreter aller großen Gruppen.

van Roon, G. *Gnathoncus buyssoni*, *Trox haroldi* en *Heterocerus aureolus*. Entom. Berichten D. 5 p. 41—42. — Ihr Vorkommen in Vogelnestern. Vergl. auch den gleichnamigen Artikel im Bericht f. 1917 u. unter Everts.

Roubal, Jan. (**1**). Coleopterologische Notizen. I. Soc. entom. Jahrg. 32 p. 9—10. — cf. Bericht p. 64 f. 1917 sub No. 4 [nicht 8].

— (**2**). Coleopterologische Notizen. II. t. c. p. 33—34. — Cf. Bericht f. 1917 p. 64 sub No. 7.

— (**3**). Coleopterologische Notizen. III. op. cit. Jahrg. 33 p. 22—23. — *Chrysomela fastuosa fleischeriana* nom. nov. pro *Chr. fast. obscura* Fleischer non *Chr. obscura* Philipp.

— (**4**). *Aphodius kluchonis* sp. n. op. cit. Jahrg. 33 p. 7.

— (**5**). Eine weitere Lokalität von *Lasioderma aterrimum* mihi. t. c. p. 7.

Ruggles, A. G. Life History of an Oak Twig Girdler *Agrilus arcuatus* Say and var. *torquatus* Lec. (Pap. No. 169 Journ. Ser. Minnesota agric. Exper. Stat.) 17th ann. Rep. State Entom. Minnesota p. 15—20, 1 pl., 3 figg.

Ryle, George B. *Coleoptera* on the Downs and Country round Brighton. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 209—211. — Vertreter aller großer Gruppen.

Sasscer, E. R. and **H. L. Sanford.** Effect of Hydrocyanic Acid Gas under Vacuum Conditions on Subterranean Larvae. Journ. agric. Research vol. 15 p. 133—136. — *Lamellic. Sternox.*

Sattler, Wilh. *Saperda populnea* L. ab. *Bickhardi* n. Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 7—9 p. 200.

Schaeffer, Chas. (**1**). On some Genera and Species of the Family *Ostomidae*. Journ. N. York entom. Soc. vol. 26 p. 190—201. — 10 neue Spp.: *Nemosoma, Corticotomus, Stenodema* n. g., *Airora* je 1, *Temnochila* 3, *Tenebroides* 2, *Ostoma* 1. — 1 neue Var. von *Corticotomus*.

— (**2**). Miscellaneous Coleopterological Notes and Descriptions. Journ. New Y. entom. Soc. vol. 26 p. 211—214. — 2 neue Spp.: *Chrysobothris, Mastogenius* je 1. — Neue Var.: *Acropteroxys* 1. Neue Gatt.: *Trigonogyga* n. g. pro *Mastogenius reticulaticollis* nom. nov.: *Languria denticulata* nom. nov. pro *L. apicalis* Schaef. non Motsch. — *Sternox.* u. *Tetram.*

Schirmer, Carl (**1**). Drei interessante Formen märkischer Insekten. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 137—138. — *Chrysobothris affinis* Fabr. f. *Reinecki* Schirmer n. f., *Geotrupes* (*Trypocopris* Motsch.), *vernalis* L. f. *autumnalis* Er. in d. Mark Brandenburg, sowie eine neue *Lepid.*-Form.

— (**2**). Bericht über die gemeinsame Exkursion der [Deutsch. Entom.] Gesellschaft nach dem Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde am 17. VI. 1917. t. c. p. 146—148. — Verlauf und Ausbeute. Von *Coleoptera* wurden erbeutet: *Cicindela, Anisoplia, Oberea* je 1 Sp., *Cryptocephalus* 2, *Galeruca, Strophosomus, Coniocleonus* 1+1 f., *Anthaxia*. — Gallen von *Saperda* u. *Ceuthorrhynchus* je 1. — Siehe unter System.

— (**3**). Zu- und Abgänge der märkischen Insektenfauna. t. c. p. 397. — Von *Coleopt.* kommen in Frage: *Carabus clathratus* L., *Pterostichus aterrimus* Hbst., sind aus der Berliner Umgebung fast verschwunden, *Buprest.* u. *Ceramb.* werden immer seltener [infolge des

Ausrodens alter Bestände u. Bäume]. *Melandria dubia* Schall. ist in letzterer Zeit nicht mehr gefunden worden.

Schmidt, Hugo (1). Zur Biologie von *Subcoccinella 24-punctata* L. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol. Bd. 14 Heft 3/4 p. 39—41. (Mit 11 Abb.). — Kurze Charakteristik der Larve, des Streifenfraßes an den Blättern von *Silene inflata*. Abb. des Fraßes an verschiedenen Blättern der Pflanze, der Larve und der Puppe. Der Nichtspezialist verbindet gewöhnlich mit dem Familienbegriff „Marienkäferchen" die Vorstellung von Blattlausfressern. Fig. 1—7 Fraß, 9 Fiederborste der Larve, 8 Puppe mit Larvenhaut, 10 u. 11 Puppe. Bei Grünberg i. Schl. an genannter Pfl., auch an *Chenopodium album*, Fig. 5 bei Steinau a. D. auch an *Cucubalus baccifer* (Fig. 6) u. *Atriplex nitens*.

— **(2).** Neue Käfergallen aus der Umgebung von Grünberg i. Schl. Soc. entom. Jahrg. 33 p. 30.

Schneidter, Franz. Über die Bekämpfung des großen braunen Rüsselkäfers, *Hylobius abietis*. Forstwiss. Centralbl. Jahrg. 59 p. 113—125, 270—284.

Schneider-Orelli, O. Über den ungleichen Borkenkäfer an Obstbäumen im Sommer 1916 (*Anisandrus dispar*). Schweiz. Zeitschr. f. Obst- u. Weibau. Wädenswil 1917.

Schoenichen, W. Praktikum der Insektenkunde nach biologisch-ökologischen Gesichtspunkten. Mit 201 Abb. im Text. Jena, Gustav Fischer, 1918. Preis broschiert M. 7. — Gibt Anleitungen zur Herstellung von Präparaten; kurze Beschreibungen der einzelnen morph. Teile, Zusammenhang zwischen ihrem Bau und Funktion. Ref. von P. Schulze, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 189.

Schulze, Paul (1). Ein einfacher Hilfsapparat für die Untersuchung von Insekten bei stärkeren Vergrößerungen. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 145, 1 fig. — Gepulverte Radix althaeae mit etwas Glycerin zu einer festen schmiegsamen Masse zusammengeknetet u. auf einen gewöhnlichen Glasobjektträger aufgedrückt. Sehr brauchbar für genadelte u. ungenadelte Objekte. Wird nicht brüchig, läßt sich leicht wieder in die nötige Konsistenz bringen; läßt die Nadel leicht durch und hält sie gut fest.

— **(2).** Vorläufige Leitsätze zu einer Theorie der geschwärzten Insektenformen usw.] t. c. p. 173—179, 11 Fig. — Sch. stellt folg. Sätze auf, die noch eines weiteren Ausbaues bedürfen: 1. Die schwarzen Pigmente sind Abbauprodukte des Stoffwechsels. — 2. Die Bildung schwarzer Zeichnungselemente erfolgt durch die Oxydation eines frühzeitig im Puppenstadium an bestimmten Stellen des Flgls. abgelagerten Chromogens durch ein Enzym, die Tyrosinose. — 3. Allen hierher gehörigen Formen ist die Vermehrung des schwarzen Pigments eigentümlich. — 4. Alle Faktoren, die gegenüber den normalen verstärkte Oxydationsvorgänge veranlassen, können die Entstehung von Melanismen im weitesten Sinne bewirken, und zwar kommen hier nicht nur den gewöhnlichen Stoffwechsel fördernde, sondern auch ihn schädigende in Betracht. Um die ungünstige Wirkung auszugleichen, findet dann offenbar ein Verbrennen von

Reservestoffen statt. Die aus solchen Puppen entstandenen Imagines sind nicht nur dunkler, sondern auch kleiner als der Artdurchschnitt. — 5. Da die Oxydationsvorgänge im männlichen Insektenkörper gewöhnlich stärker sind als im weiblichen, so sind solche Varianten zunächst besonders im männlichen Geschlecht zu erwarten. — 6. Es lassen sich 2 getrennte Gruppen der Schwärzungserscheinungen unterscheiden, von denen jede wieder in 2 Untergruppen zerfällt: Nigrismus u. Melanismus. — 7. Nigrismus. Die Schwärzung steht in Beziehung zur Zeichnung. a) Nigrismus im Spez. Die schwarzen Zeichnungselemente der Art vergrößern sich, fließen zusammen, im Extrem bis zur vollständigen Schwärzung. — *α*) Primärer Nigrismus. Das gegenüber der Artzeichnung zusammengeschlossene Zeichnungsmuster hat seine Ursache in einer entsprechenden Chromogenanlage (hierher Fischers erbliche Kälteformen von *Arctia caja* L.). — *β*) Sekundärer Nigrismus. Das zusammengeschlossene Zeichnungsmuster beruht auf einer Vereinigung ursprünglich getrennter Chromogenanlagen. (Hervorgerufen durch Ursachen, die im späteren Puppenstadium wirken.) Faktoren (starke Besonnung, Abkühlung, Winddruck, Puppenanheftung an Steine [*Melitaea*] usw. Blutige Verletzung durch Einschneiden, Durchstechen usw. Die Vereinigung einzelner Zeichnungsanlagen kann beim Nigrismus an beliebigen Stellen des Flgls. erfolgen; weitere Körperteile mit heller Färbung schwärzen sich nicht mit (cf. *Melasoma XX-punct.* Scop. f. *deegeneri* P. Schn. u. *extrema* P. Sch. 1911). — b) Abundismus. Es treten überzählige Chromogenanlagen und damit überzählige Punkte und Striche auf. Entsteht sehr frühzeitig im Puppenstadium. Die überzähligen Zeichnungsbestandsteile sind nicht mit solchen zu verwechseln, die durch Teilung atypischer Flecke entstehen. (Beispiele: *Lep.*: *Euproctis chrysorrhoea* L. f. *nigrosignata* Banderm. *Col.*: Coccinelliden mit überzähligen Punkten). — 8. Melanismus. Die Schwärzung ist unabhängig von der Zeichnung. a) Melanismus im Sp. Grundfarbe u. Zeichnung werden von lichterem Schwarz übergossen. Seltenste Schwärzungsform. Entsteht in der letzten Zeit der Puppenruhe, bei besonders lebenskräftigen Tieren. Das schwarze Pigment (oder seine Komponenten) wird mit dem Blut in alle Extremitäten geführt und zur Ablagerung gebracht, so daß nicht nur die Flgl. (die Artzeichnung schimmert immer durch) vollständig mit Schwarz übergossen werden können, sondern auch Beine, Fühler, Halsschild usw. (cf. *Mel. XX-punct.* Scop. f. *melaina* P. Sch.). Die Schwärzung dringt kontinuierlich von der Flglwurzel her nach der Spitze mehr oder weniger weit vor. Der Melanismus hat die Wirkung einer Lackfarbe, der Nigrismus die einer Deckfarbe. Nigr. u. Mel. können zusammen auftreten (cf. *Lymantria monacha* L. in Zeitschr. wiss. Insektenbiol. 8, 1912, p. 41). — b) Skotasmus. Die Grundfarbe nimmt an Stelle der normalen andersfarb. (grauen, braunen usw.) eine schwarze Färbung an. Entsteht ebenfalls in d. letzten Zeit der Puppenperiode. (Besonders häufig bei Noctuiden). Er braucht nicht von der Flügelwurzel aus zu gehen (bisweilen anscheinend

vom Flügelrande (z. B. *Aglia tau* L. f. *ferenigra* Th. Mieg), sondern kann an beliebigen Stellen des Flügels auftreten (z. B. Fig. *Melanargia larissa taurica* Röb. f. *gnophos* Oberth. Katlanowo, Mazedonien). — 9. Der Melanismus liefert niemals einfarbig schwarze Tiere, wie es beim Nigrismus und Skotasmus der Fall sein kann. — Ergeben besonders dunkle Raupen verdunkelte Falter? Bevorzugen geschwärzte Imagines bei der Kopula helle Formen? Erblichkeitsverhältnisse in den einzelnen Schwärzungskategorien. Verdunkelte *Col.*: *Nebria*, *Poecilus*, *Platambus*, *Hister*, *Prophylaea*, *Phyllopertha*, *Polyphylla*, *Melolontha*, *Cicindela*, *Calosoma* siehe unter Syst. Die geschwärzten Formen metallischer Käfer haben aber auch nach Schulze nichts mit den vorher behandelten Erscheinungen zu tun, sondern es handelt sich bei ihnen zum Teil um Alterserscheinungen.

— (**3**). Die Neuheiten der märkischen Insektenfauna 1917 (einschließlich Eriophyiden und Ixodiden). Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 277—292. — Die Coleopt. behandeln p. 278—281. Es betreffen die Angaben (Aufzählung der Spp., Angabe der Fundorte, Sammler u. diesbezügl. Literatur): *Carabus* 4 f., *Elaphrus*, *Badister*, *Harpalus*, *Amara*, *Pterostichus*, *Anchomenus*, *Dromius*, *Agabus*, *Rhantus* je 1, *Gyrinus* 2, *Stenus*, *Astenus*, *Tachinus*, *Gymnusa*, *Bryaxis* je 1, *Bythinus* 2, *Helophorus*, *Catops*, *Anisotoma*, *Orthoperus*, *Ochthebius*, *Hydrophilus*, *Phylidrus*, *Sphaeridium*, *Carpophilus* je 1, *Epuraea* 4, *Meligethes*, *Monotoma*, *Emphytus*, *Atomaria*, *Olibrus*, *Cis*, *Hippodamia*, *Prophylaea* je 1, *Dryops* 2, *Hadrotoma* 1, *Anthrenus* 1, *Elater* 2, *Athous* 1, *Agrilus*, *Formicomus*, *Anthicus*, *Anaspis*, *Isomira*, *Alphitobius*, *Gnathocerus*, *Pidonia*, *Leptura*, *Aromia*, *Xylotrechus*, *Phytoecia*, *Lema* je 1, *Cryptocephalus* 2, *Chrysomela* 1, *Hydrothassa*, *Plagiodera*, *Crepidodera*, *Chalcoides* je 1, *Longitarsus* 3, *Peritelus*, *Sitona* 2, *Chlorophanus* 1, *Ceuthorrhynchus*, *Baris*, *Limnobaris*, *Cionus* je 1, *Nanophyes* 1 in 2 form., *Aphodius*, *Tropinota* u. *Potosia*. — Siehe unter Syst.

Schultze, W. (**1**). Fifth Contribution to the *Coleoptera*-Fauna of the Philippines. Philippine Journ. Sc. D. vol. 13 p. 269—279, 1 pl. — 9 neue Spp. von *Alcides*, sowie 1 n. subsp.

— (**2**). Sixth Contribution to the *Coleoptera* Fauna of the Philippines. Philippine Journ. Sc. D. vol. 13 p. 371—381, 1 pl. — 12 neue Spp.: *Malac.*, *Tetram.*: *Proapocyrtus* n. g. 1, *Pseudapocyrtus*, *Macrocyrtus* je 1, *Metapocyrtus* 3, *Homalocyrtus*, *Polycatus*, *Calidiopsis*, *Doliops* je 1, *Callirhipus* 2.

Schumacher, F. Zur Kenntnis der Verbreitung des Goldlaufkäfers *Carabus auratus* L., innerhalb Deutschlands. Sitz.-Ber. Ges. naturf. Freunde Berlin 1918 p. 202—208, 1 Karte.

Schwicker. Flügeldeckenskulptur bei *Carabus auronitens* v. *vindobonensis*. Entom. Blätt. Jahrg. 14 p. 86—87.

Scriba, Emil. † 26. VII. 1917 in Karlsruhe im Alter von 83 Jahren. Bekannter Koleopterologe. Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 228.

von Seidlitz, Georg (geb. 19. VI. 1840 in Tschornaja Rjetschka, gest. 15. VI. 1917 in Irschenhausen bei Ebenhausen, Oberbayern.

Nekrolog in d. Deutschen entom. Zeitschr. 1918 p. 191—192. — Nekrolog von E(dmund) R(eitter). Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 228.

Sell, R. A. Notes on the Hibernating of the Belted Cucumber Beetle. Entom. News vol. 29 p. 93—99. — *Diabrotica balteata.*

Sharp, D. (1). Studies in *Rhynchophora.* 3. The British Red Apions. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 1—7. — 3 neue Spp. von *Erythrapion.*

— **(2).** On some Species Hitherto Assigned to the Genus *Cercyon.* t. c. p. 274—277. — 2 neue Spp., 1 neue Var.

— **(3).** On Gynarchy in *Coleoptera.* t. c. p. 154—155. — Überwiegen des weiblichen Geschlechts. Parthenogenesis. Vergleiche auch Donisthorpe. *Adeph., Malac., Heterom., Tetram., Trim.*

— **(4).** Studies in *Rhynchophora,* VI. „The New York Weevil". Journ. N. Y. Entom. Soc. vol. 26 p. 215—218, 1 pl. — *Ithycerus noveboracensis.*

Sharp, W. E. (1). *Melanophila acuminata* De G. in Berkshire. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 244—245.

— **(2).** Some further Notes on the *Coleoptera* of Crowthorne (A Parish of Berkshire). Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 23—30. — Vertreter aller großen Gruppen.

Simmel, Rudolf. Aus meinem forstentomologischen Tagebuche. I. *Juniperus communis* als Sterbequartier verschiedener Borkenkäfermännchen? Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 10—12 p. 288—291. — Verf. zählt verschiedene Fälle auf 21. II., 22. VI., 15. IX. 1916, in denen er in die Rinde eingebohrt. Borkenkäfer ♂♂ verschiedener Gatt. fand. Außergewöhnliche Fraßpflanze. Geringe Kenntnis der Lebensweise der ♂♂. Grund dafür u. für d. Eigentümlichkeit d. Beobachtungen: 1. Die Lebensweise der ♀♀ ist wichtiger. 2. Schwierigkeit der Unterscheidung der Geschlechter bei unbezahnten Borkenkäfern. 3. Verstecktes Leben der ♂♂ außerhalb des Brütungsfraßes. Nützlichkeit des Ohrwurmes (frißt an geleimten Obstbäumen die Eier vom Frostspanner usw.). Der Wacholder, *Juniperus communis* wurde von den abgebrunsteten ♂♂ von *Cryphalus abietis, Pityophthorus micrographus, Pityogenes chalcographus* u. *P. bistridentatus* beflogen. Sie machten hier unbedeutenden Fraß, um dann bald abzusterben. Sie stammen höchstwahrscheinlich vom Frühjahrsfraß und dürften als Jungkäfer überwintert haben. Ihr Leben als Imagines hätte dann etwa 10—13 Monate gedauert.

Skaife, S. H. Pea and Bean Weevils. Bull. Dept. Agric. Union South Africa 1918 No. 12, 32 pp., 17 figg. — *Bruchidae.*

Slosson, Annie Trumball. Connecticut *Coleoptera.* Entom. News vol. 27 p. 125. — Vertreter aller großen Gruppen außer *Lamell., Malac., Trimera.*

Spaeth, Franz (1). Neue Cassidinen aus Madagascar. Ann. Mus. nation. hungar. vol. 16 p. 27—30. — 3 neue Spp.: *Hoplionota* 1 + 1 n. subsp., *Cassida* 2.

— **(2).** Beiträge zur Kenntnis der süd- und zentralamerikan. Cassidinen. Col. Rundschau Jahrg. 6 1917 p. 24—31. — Titel bereits

im Ber. f. 1917 p. 70 sub No. 3 erwähnt. 1. *Platyauchenia limbata* Sturm; 2. Fundort für von Warscewicz gesammelte *Cass.* u. Synon. zu je 1 Sp. von *Himatidium*, *Mesomphalia*, *Ogdoecosta* u. *Coptocycla*; 3. *Calliaspis rufula* Boh. ein *Himatidium*; 4. *Desmonota crenulata* ist ein Syn.; 5. *Polychalca* 1 n. sp.; 6. *Mesomphalia sublaevis* Boh.; 7. *Mes.* 1 n. sp.; 8—11. *Pseudomesomphalia* 4 n. spp.; 12.—15. *Mesomphalia* 4 Spp. Synon.; 16., 17. *Pseudomesomphalia* 2; 18.—23. *Poecilaspis* Spp. Synon.; 24., 25. *Physonota* 2 ; 26. *Cistudinella* 1; 27. *Chirida* 1.

Speyer, E. R. The Distribution of *Xyleborus fornicatus* Eich. (Shot-hole Borer of Tea). Bull. Dept. Agric. Ceylon No. 39, 34 pp.

Stern, C. Nachträge zum Koltzeschen Verzeichnis der Hamburger Käfer. Abhdlgn. des Ver. f. naturw. Unterhaltung, Hamburg **1913** p. 177—195.

Stiller, Victor (1). Meine Höhlenexkursionen im kroatischen Montangebiet. VI. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 357—372. — Lebhafte Reiseschilderung. Märchenhafte Lage von Zagreb. — Klima und Lage für den Sammler sehr vorteilhaft. Schilderung der Ausflüge. Die Ufer des Medveščak (mit heimtückischen Stellen am Ufer) sind für d. Coleopterologen eine reiche Fundstätte (p. 362—366) u. *Diptera* (p. 366—367). — Die Bizeker Höhle (Spilna Zuranjšćak) (p. 368—370). Beschreib. ders.; die in derselben erbeuteten Käfer, die keine Höhlentiere, sondern nach Schiödte nur „Skygge"- u. „Tusmörke-Dyr" (Schatten- u. Dämmerungstiere) sind. Schlafstellen der Fledermäuse (*Rhinolophus equinum*) in derselben. Die Ozaljer Höhle (p. 370—372). Beschreibung beider Höhlen und Bemerkungen zu den darin erbeuteten Käfern. Außer der Liste finden sich im Text Bemerkungen zu Vertretern folgender Gattungen: *Procerus*, *Anoxia*, *Amphimallus*, *Trechus*, *Polystichus*, *Anophthalmus*, *Omalium*, *Bathyscia*, *Parapropus*, *Bembidium* usw. Siehe unter System.

— **(2).** Über Vorkommen und Fang kroatischer Ameisengäste und anderer Käfer (mit Beschreibung einer neuen *Agilus*form). Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 126—136. — Ausbeute bei Zagreb, speziell im prachtvollen alten Eichenwalde von Maksimir. Untersuchung eines Ameisennestes von *Lasius fuliginosus* in einem starken Eichenbaum. Schilderung, wie St. demselben beikam. Erprobung v. Winkler und Wagners Apparat zum Fange myrmekophilischer Insekten (Katalog-No. 148). Die freistehenden Metallteile des oberen Endes waren nach drei Wochen angedunkelt u. rostig. Myrmekophile Käfer fand St. nicht, wohl aber hatten sich 2 *Leptiphantes* eingenistet, die St. auch in der Höhle Spilja Bezimena bei Košare (kroat. Montangebiet) erbeutete. Wahrscheinlich saßen dieselben schon vor Anwendung des Apparates versteckt in den Winkeln und verteidigten sich durch d. Zufall in d. Ameisenhauf. versetzt, aufs beste. Überraschende Ausbeute aus dem vor dem erwähnten Neste aufgehäufter Laubhaufen (Gesiebe). Bemerk. zu *Euryusa*, *Liometopum*, *Myrmedonia*, *Xantholinus*, *Scydmaenus*. Sonstige Käferarten: *Carabus*, *Gnorimus*, *Agabus*,

Balaninus, *Agrilus*, *Anthaxia* u. *Trachys*. Neu: *Agrilus elongatus* var. *Maksimirus* n. Siehe im system. Teil.

Stoßmeister, Karl. Zucht von *Cicindela hybrida* im Zimmer. Soc. entom. Jahrg. 33 p. 39—40.

Strand, Embrik (1). Anmerkung. Arch. Naturg. Jahrg. 82 A. Hft. 12 p. 167. — *Kleineëlla* nom. nov. pro *Mastax* Kleine non Fisch. Bezieht sich auf Kleine (2).

— **(2).** Übersicht der in Gistel's „Achthundertundzwanzig neue oder unbeschriebene wirbellose Thiere" (1857) behandelten Insekten. Arch. Naturg. Jahrg. 1916 Abt. A 5 p. 75—100. — Dieses im Verlag der Schornerschen Buchhandlung (Druck von J. F. Rietsch in Landshut) 94 pp. (20 + 13 cm) erschienene Buch wird hiermit dem Vergessenwerden entrissen. Es ist eine Sonderausgabe aus dem 2. Bde. p. 513—606 des im gleichen Verlage erschienenen Werkes von Gistel (schreibt sich zum Teil Gistl) „Vacuna". Nach Str. haben wohl Neid u. Nichtswürdigkeit über G. das Verdikt ausgesprochen, da die Spp. nicht in Katalogen, die Gatt. nicht in den Nomenklatoren aufgenommen sind, nur Schenkling u. Horn haben sie in d. Catal. berücksichtigt. Str. zählt die Arten, es handelt sich größtenteils um Coleopt., auf und stellt die im Originalbuch durcheinander gemischten Formen nach Familien (Spp. alphab. geordnet) zusammen. — *Col.* p. 76—97: *Cic.* 7, *Car.* 94, *Halipl.* 1, *Dyt.* 3, *Gyr.* 1, *Staph.* 101, *Psel.* 3, *Scydm.* 5, *Silph.* 14, *Liod.* 5, *Coryl.* 1, *Trich.* 6, *Hydr.* 18, *Hist.* 10, *Canth.* 19, *Cler.* 3, *Nit.* 17, *Cuc.* 4, *Crypt.* 7, *Erot.* 2, *Phal.* 1, *Lathr.* 5, *Mycetoph.* 4, *Cio.* 4, *Colyd.* 4, *Endom.* 1, *Cocc.* 5, *Dryop.* 2, *Geor.* 1, *Heter.* 2, *Derm.* 3, *Byrrh.* 11, *Phylloc.* 1, *Elat.* 14, *Eucn.* 1, *Bupr.* 12, *Lym.* 3, *Bostr.* 1, *Ptin.* 1, *Anob.* 1, *Oed.* 1, *Pyth.* 2, *Mel.* 2, *Rhip.* 2, *Mord.* 2, *Melandr.* 4, *Lagr.* 1, *Allec.* 2, *Ten.* 18, *Cer.* 26, *Lar.* 1, *Chrys.* 56, *Curc.* 54, *Ip.* 7, *Luc.* 5, *Scar.* 103. Siehe unter System.; daselbst kurz mit **Strand** (Gistel) zitiert u. die Gistelschen (schreibt sich zuweilen Gistl) Seitenzahlen in ( ) gesetzt. Über die Synonymien und Neubenennungen von Strand gebrachter verschiedener Spp. müssen noch die einzelnen Spezialisten entscheiden.

Szilády, Z. Über vertikale Verbreitung der Arthropoden. Mit Beispielen aus der Fauna des Retyezát. Ill. Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol. Bd. 14 Heft 3/4 p. 67—72, Heft 5/6 p. 108—117, Heft 7/8 p. 172—177. Schluß folgt. — Untersuchungen des Verf., der als Begleiter des Staatsgeologen Dr. Franz Scharfazik, das Retyezátgebirge in Südungarn untersuchte, in schwer zugänglichen Alpengebieten in Höhen bis über 2500 m über dem Meeresspiegel. Art des Sammelns u. Höhenmessung usw. Die 1. Mitteil. erschien im Jahre 1902 in den Math. u. Naturw. Bericht. aus Ungarn unter dem Titel „Die Crustaceen des Retyezát". In der folg. Bearbeitung werden die Insekten behandelt. Es wurde jedes Stück für sich bezeichnet (Tag, Fundort, Höhe über d. Meere). Das bearbeitete Material befindet sich teils im Mus. Budapest, teils in d. Univers.-Sammlung zu Kolozsvár. Die Frage der vertikalen Verbreit. in d. Literatur. Heer's Gruppierung (1836) in den „Mitteil. aus d. Gebiete der theoretischen Erdkunde spez. Geogr. Verbr. d Käfer

in den Schweizer Alpen, besonders nach ihren Höhenverhältnissen. Hft. 1 p. 36 Hft. 2 p. 131. Er unterscheidet I. Regio montana, 600—1300 m bis zur oberen Grenze der Buche. II. Regio subalpina, 1300—1800 m (genau 1785,5 m), bis zur oberen Grenze der Tanne. III. Regio alpina: 1800—2600 m, bis zur oberen Grenze der Insektenwelt. Von 2600 m aufwärts fehlen nach Heer Insekten, obwohl Pflanzen noch gedeihen. Besprechung der einzelnen Regionen in umgekehrter Reihenfolge. — Sub III im Kanton Glarus 113 Spp. meist *Carab.* (*Nebria*, *Pterostichus*, vorwiegend *N. castanea* Bon. u. *Pt. parumpunctatus* D. [jetzt?], *Philonthus* 7 Spp., *Anthophagus* 6; von Wasserkäfern *Colymbetes bipustulatus* am häufigsten; Aaskäfer sehr selten. *Byrrhus* 4 Spp., in Kuhdünger noch in 2000—2230 m: *Sphaeridium carabaeoides* L., *Aphodius* 9 (dar. besonders *alpestris* Heer, *sericatus* Aud. u. *discus* Jur. [jetzige Synon. dieser 3 Spp.?]). *Lamellic.* fehlen infolge des Blumenmangels. Von *Elater.* sind häufiger *E. aeneus* F. [heutige Syn.?]. Unter den *Malac.* sind richtige Gebirgstiere *Telephorus testaceus* F. (*Rhagonycha*) von 2000—2230 m, *Dasytes obscurus* Gyllh. v. 1800—2100 m. Sie bleiben zwischen diesen Grenzen. Unter Steinen finden sich 5 *Curc.*, dar. 4 *Otiorrhynchus* (*O. tenebricosus* Herbst in einer klein., gerunzelten Var.). Von *Chrysom.* haben hier 13 ihre richtige Heimat: *Chrys.* (*Orina*) *gloriosa* F., *senecionis* Aud. (? Synon.), *monticola* Dft. (*bifrons* F.) in vielen Varr. — II. Im Nadelwaldgürtel finden wir eine Menge Spp. (147), die wegen Pflanzenmangels nicht höher steigen können z. B. *Ceramb.* u. mit ihnen *Cicind.* — Bezüglich der verticalen Verbreitung folgendes: 1. Wechsel der Fauna des Montangebietes in Zusammensetzung u. Zahl von Monat zu Monat. Im Frühjahr überwiegen die Laufkäfer wegen der Feuchtigkeit. — 2. Zunahme der flügellosen Formen mit der Höhe. Die meisten Spp. der Alpenregion sind flügellos (kein Verfliegen in die Schneegrenze möglich) z. B. *Nebria* subg. *Alpaeus* Bon. — 3. Hindernisse der vertikalen Verbreitung: a) geringe Entwicklung der Extremitäten (z. B. der Flügel); b) Gebundensein an das nährende Substrat, Pflanze, organische Stoffe usw.; c) beschränkter Wohnplatz (unter Steinen, in Höhlen). Zufällig verirrte gute Flieger gelten nicht als alpin. — 4. Mit steigender Höhe nimmt das individuenreiche Auftreten gewisser Spp. auffallend zu (Laufkäfer unter Steinen, sonst vereinzelt). — Sammelergebnisse aus dem Rhaeticon. Von 132 Käferarten sind ein Drittel *Carab.*, dar. *Nebria gyllenhali* Sch. u. *castanea* Bon. an Zahl überwiegend (*N. gyll.* von 1460—2260 m, *Celia erratica* Duftschm. mit zahllosen Varr. ist die häufigste *Amara*). Auch einige *Calathus-* u. *Agonum*-Spp. steigen hoch; in 2100 m lebt die in Lappland heimische *Clivina arctica* Sch. [Synon.?]. *Staph.* arten- aber nicht individuenreich. Zahlreich sind Rüßler (besonders *Otiorrhynchus*). Reich an Indiv. u. Varr. sind die *Chrysom.* Beide Gebiete zeigen viele gemeinsame Züge. Die in beiden durch Heer gesammelten 46 Spp. sind für das ganze Alpengebiet charakteristisch. In der Berninakette dringen die Spp. im allgemeinen höher als auf dem St. Gotthard (wohl aus klimatischen Ursachen). — Er ergibt sich also nach 5. je

höher die Region, umso größer die Übereinstimmung mit der Fauna entfernterer Lokalitäten (Polargebiete). — 6. Die obere Grenze der Lebewesen zieht an nördlich gelegenen oder nordwärts offenen Berggeländen niedriger hin, höher an nach Süden offenen Seiten, wobei diese aber in entsprechender Höhe ärmer an echten alpinen Formen sind." — Pagenstechers (1898) u. Frey's (1880) Leitsätze für diesbezügl. Verhältnisse bei den *Lepidoptera*. — Holdhaus unterscheidet in Holdhaus u. Deubel, Untersuchungen über die Zoogeographie der Karpathen 1910 auf Grund der Angaben ihrer Käferausbeute in den südlichen u. westlichen Karpathen drei Kategorien der Gebirgstiere: 1. Gesteinsindifferente Spp., die auch im niedrigen Nachbargebiete zuhause sind. — 2. Borealpine und ebenfalls gesteinsindifferente Spp. Sind alle, mit Ausnahme von *Bembidium fellmanni* Mannh. auch in Alpen einheimisch, von wo noch manche hierhergeh. Spp., die da nicht vorkommen, bekannt sind. — 3. Echte montane Spp., die die Urgesteinsgrenzen nicht verlassen. Hier unterscheidet Holdhaus planticole, terricole, ripicole, aquicole und stercoricole Tiere. Mit steigender Basicität der Gesteins-Abnahme ihrer Häufigkeit. In der vertikalen Verbreitung unterscheidet Holdhaus nach Pax usw. folgende botanische Zonen: 1. Waldzone, 2. Subalpine oder Übergangszone (Knieholzregion) (auffallend arm an *Coleopt.*), 3. Hochalpine Zone. Die Ostkarpathen haben nur 22 ausschließlich montane *Coleopt.* Infolge der stabilen Lebensweise haben sie meist (70 %) ihr Flugvermögen verloren. — Angaben über die Retyezátfauna (p. 71—72, 108—117). Von den erbeuteten 834 Spp. von *Arthropoda* entfallen 229 Spp. auf die *Coleoptera*. — Bemerk. zu IV. *Coleopt.* (p. 108) diese betreffen Vertreter folg. Gatt. *Carabus*, *Nebria*, *Calathus*, *Helophorus*, *Hydroporus*, *Agabus*, *Ilybius*, *Blitophaga*, *Aphodius*, *Rhagonycha*, *Pachyta* (cf. den Syst. Teil). In der alpinen Zone (Grenzen nach Heer siehe oben) wurden 68 Spp. gesammelt, darunter mehr als $^1/_3$ *Carab.* Die Staphyl. stehen an 2. Stelle (Material noch unbestimmt, bis jetzt nur 1 Sp. als alpin zu erkennen). Artenzahl der übrigen Familien gering. Um den höchsten Gipfel ca. 2511 m wurden noch erbeutet: *Trechus* 2, *Calathus*, *Pterostichus*, *Otiorrhynchus* u. 5 *Carab.*-Spp. Hieran schließen sich die Listen der verschied. *Arthrop.*-Spp. mit Angaben der Höhen, von denen uns hier interessieren III. Käfer *Coleoptera*. *Cic.*, *Carab.*, *Dyt.*, *Hydroph.*, *Staphyl.*, *Silph.*, *Scaph.*, *Endom.*, *Nit.*, *Cist.*, *Platyc.*, *Scarab.*, *Elat.*, *Canth.*, *Cler.*, *Allec.*, *Mord.*, *Oedem.*, *Curc.*, *Ceramb.* (p. 113—117); — *Chrysom.*, *Cocc.* (p. 172).

Tarnani, J. Die für den Obst- und Gemüsebau schädlichen Insekten in den Gouvernements des Königreichs Polen und Maßnahmen zu ihrer Bekämpfung. Warschau, 1903 (IV + 138) pp., 135 Abb. [Titel und Text russisch]. — Allgemeiner Teil (p. 1—24): Körperbau, Metamorphose, Ernährung. Prophylaktische Maßnahmen sowie Bekämpfungsmaßregeln gegen Insekten-Kalamitäten. Spezieller Teil: Systematische Abhandlung der nützlichen Insekten (p. 25—35), desgleichen der schädlichen (p. 35—128), die für den Obst- und Gemüse-

bau der Weichselgouvernements bedeutungsvoll sind. Zum Schluß ein Verzeichnis der Nutzpflanzen und ihrer Schädlinge.

Taschenberg, O. Auffällige Häufigkeit von *Coccinella septempunctata* L. im Sommer 1918. Entom. Mitteil. Bd. 7 p. 214—215.

Tenenbaum, S. Chrząszcze (*Coleoptera*) zebrane w ordynacyi Zamoyskiej w gub Lubelskiej. Pam fizyogr vol. 21, Warzawa 1913 p. 1—72. — Liste der von T. im Gebiete der Herrschaft Zamoyski gesammelten *Col.* nebst Bemerk. Auch tiergeographische Betrachtungen.

Teodoro, C. Richerche morfologiche sulla larva del „*Clytus arcuatus*" L. Redia vol. 13 p. 99—104, 4 figg.

Théry, A. Description d'un *Aphodius* nouveau du Maroc. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 144—145. — *A. boiteli* n. sp.

Timberlake, P. H. Note on Rearing of a Native Carabid Larva. Proc. Hawaiian entom. Soc. 3 p. 380—381. — *Metromenus palmae.*

Tomlin, J. R. le B. *Hammaticherus lacordairei* Gahan at Swansea. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 225.

Trägårdh, Ivar. (1). Tallbocken (*Monochammus sutor* L.). En viktig teknisk skadegörare bland långhorningarna. Meddel. Statens Skogs-Forsöksanst. Häft 15 p. 221—232, 7 figg.

— **(2).** Der Schusterbock *Monohammus sutor* L. Mitt. forstl. Versuchsanst. Schweden Heft 15 p. XXVI—XXVIII.

— **(3).** Tallviveln (*Pissodes pini* L.) en allmän men i vårt land hittils föga beaktad skogsinsekt. Flygbl.No.12 Statens Skogs—Försöksanst. Stockholm, 7 pp. — Der Schädling *Pissodes pini* L.

[Übersicht über das land- und forstwirtschaftl. Institut in Novo-Alexandria (Gouv. Lublin). St. Petersburg 1908 141 pp., 1 Taf., 1 Plan] (Russisch). — Beschreibung des Instituts und seiner Einrichtungen. p. 18—25 bringen Notizen über die Fauna der Umgebung genannter Stadt. Kurze Besprechung der Insekten des Waldes, der bebauten Felder, der Gewässer und menschlichen Siedlungen. Bedeutung des Hochwassers für die Verbreitung der Insekten.

Van Dyke, Edwin C. (1). New Species of *Buprestidae* from the Pacific States. Entom. News vol. 29 p. 53—58, 3 figg. — 3 neue Spp.: *Poecilonota, Melanophila, Chrysobothris* je 1.

— **(2).** New Inter-Tidal Rock-Dwelling *Coleoptera* from California. t. c. p. 303—308. — 3 neue Spp.: *Thalassotrechus* n. g., *Ochthebius, Eurystethes* je 1.

— **(3).** A Review of the Species of the Coleopterous Genus *Silis* Latr. which are found in America North of Mexico. Journ. N. Y. entom. Soc. vol. 26 p. 161—179, 1 pl. — 6 neue Spp., 2 neue Varr.

— **(4).** A New Genus and Species of Cave-Dwelling *Carabidae* from the United States. t. c. p. 179—182, 1 fig. — *Comstockia* n. g. *subterranea* n. sp.

— **(5).** A Second Food Plant for the Cherry Leaf-Beetle. Journ. econ. Entom. vol. 11 p. 431. — *Rhododendron calendulaceum.*

von Varendorff. Ein Wink für die Entomologen, die die Nordseeküste besuchen. Entom. Jahrb., Krancher, Jahrg. 27 p. 143—145. — *Atheta varendorffi* auf Langeoog.

Vaternahm, Th. (**1**). Die Verbreitung von *Anisotoma* (*Liodopria*) *serricornis* Gyll. Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Beilage zu Heft 10/12 3 pp., 1 Verbreitungskarte. — Text p. 1, Karte p. 2—3.

— (**2**). Synoekie mit *Anisotoma humeralis*? Zeitschr. f. wiss. Insektenk. Bd. 14 Heft 3/4 p. 87. — Wurde in einem Ameisenneste am Rande eines Buchenwaldes, teils vereinzelt, teils zu mehreren (bis 4) Exemplaren beisammen, von den Ameisen geduldet. Vielleicht zufällig darin, da später nie wieder in einem Ameisenneste gefunden. *A.* bevorzugt den Buchenwald.

— (**3**). Zur Organisation der *Agathidiini*. t. c. Hft. 7/8 p. 188—197, 20 Abb. — Zur Untersuchung gelangten *Anisotoma glabra* ♂♀, *A. humeralis* ♂, *Amphicyllis globiformis* ♂♀ und *Agathidium badium*. [a] Zur Morphologie des Abdomens. Das weibl. zeigt die Formel $\frac{D_1D_2 - D_{10}}{V_2 - V_9 + \text{styli}}$ Beschr. der Dorsalsgmte. 8—9, der Styli u. Lage der Vagina. Das männliche Abdomen. Formel $\frac{D_1 - D_{10}}{(V_1)\ V_2 - V_9}$ Beschr. der letzten Körpersegmente, des Penis u. des Ductus ejaculatorius. Starke Ausprägung der sekundären Geschlechtsmerkmale (ungleiche Gliederzahl der V.-, M.-Htarsen, dann bei *Agath.* in einer hornartigen oder stachelartigen Ausziehung d. vorderen Apicalecken). — b. Morphologie der *Agathidiini* (p. 193). Charakt. des Kopfes nebst seiner Anhänge, Flügeldecken. Hautflügel (Staphylinidentyp mit sehr reduziertem Geäder). Beine, Useite. — Hierzu Details in 20 Abb. zum Teil nach photographischen Aufnahmen.

Verhoeff, Karl W. Studien über die Organisation der *Staphylinoidea*. III. Zur Kenntnis der Staphyliniden-Puppen. p. 42—47, Heft 7/8 p. 167—171, 12 Abb. — p. 42—47: Die sogar im Lehrbuch von Eckstein (Forstinsekt. M. Eur. (1914) p. 166) behauptete Annahme, daß allen *Coleoptera* eine Pupa libera zukommt, trifft nicht zu. Beide Ruhestadien (Pupa libera u. obtecta) finden wir innerhalb der *Col.* vertreten. Die echten Staphyliniden s. str. besitzen eine Pupa obtecta, wodurch sie sich auch möglicherweise von den *Oxytelidae* durchgreifend unterscheiden. Das Auftreten echter Puppen bei den Staphyl. s. str. zeigt uns, daß wir es bei ihnen nicht mit den ältesten Käferformen zu tun haben, sondern im Gegenteil mit einem ausgesprochen derivaten Typus, denn die freien Nymphen sind innerhalb der Holometabola das phylogenetisch primäre, die Puppen das phylogenetisch sekundäre Ruhestadium. Unsere Kenntnis über die Nymphen und Puppen der *Staphylinoidea* ist noch viel geringer als die der Larven, über welche Ganglbauer in seinen Staphyl. 1895 manche Notiz bringt, während über die Nymphen fast nichts zu finden ist. — V. unterscheidet bei *Col.* 3 Typen von Ruhestadien: „A. Echte Nymphen, Nymphae liberae, mit freien, nicht verklebten Gliedmaßen, mehr oder weniger zarter Cuticula von meistens blasser Färbung und ohne Verklebung mit der letzten Larvalexuvie. (Vorherrschender Typus des Ruhestadiums). Meistens bewegliches Ruhestadium,

seltener, z. B. bei manchen Carabiden, ganz unbeweglich. — B. Klebnymphen, Nymphae affixae, ebenfalls mit freien Gliedmaßen, aber mit etwas derberer, teilweise pigmentierter Cuticula. Sie sind in der letzten Larvalexuvie befestigt und diese selbst ist meistens mit dem After an irgend einem Gegenstande angeheftet. (Coccinelliden, Chrysomeliden ex parte, *Anthrenus* u. Verwandte). Bewegliches Ruhestadium. — C. Echte Puppen, Nymphae obtectae, mit derber, chitingelber bis gelbbräunlicher Hülle, deren Gliedmaßen mit dem übrigen Körper fest verbacken sind. Auch die Flügelhüllen sind im Gegensatz zu A u. B mit dem Rumpfe verklebt (*Staphylinidae* s. str.). Unbewegliches Ruhestadium." — Die Staph.-Puppen sind im Vergleich mit den Nymphen anderer Käferfamilien von einer derben harten Hülle umgeben (klappern auf d. Urschälchen). Die Antennen sind vollständig verbacken; die Hinterbeine von den mittleren weit getrennt. Die Hintertarsen stoßen in der Mediane der ganzen Länge nach aneinander und reichen, unten an das Abdomen angebacken, bis zum Hinterrande des 6. Abd.-Sgmts. Alle Gliedmaßen sind mit dem Rumpfe vollständig verklebt und nur die Knie der Hinterbeine ragen als dreieckige Höcker neben dem ersten und 2. Abd.-Segment nach oben heraus, Fig. 1. Meso- und Metanotum bilden mit dem Abdomen zusammen eine annähernd gerade Rückenlinie, das Pronotum ist nach vorn um etwa 120 Grad gegen dieselbe herabgebogen, während der Kopf unter annähernd 90 Grad gegen das Pronotum eingeknickt ist. An den Seitenkanten sitzen borstenartige Gebilde, die keine wirkliche Borsten, sondern macrochätenartige, an den Exuvien der ganzen Länge nach mit Luft gefüllte Chitinfortsätze, Stutzen oder Träger darstellen, v. V. Isolatoren genannt, weil sie eine unmittelbare Berührung mit der Umgebung verhindern. — Beschreib. ihres Baues, hierzu Fig. 3. Sie bilden Träger, lüften die Puppe u. verhindern eine starke Behaftung mit Wasser. Die Puppenantennen sind ungegliedert, lassen aber mikroskopisch betrachtet, Gliederabsetzungen erkennen, weil einzelne Abschnitte mit winzigen, zahlreichen Knötchen bedeckt sind, die mit hellen Zwischenstreifen wechseln. Zur Herabsetzung der Atmung sind eigentümlicher Weise die Stigmen des 5.—8. Abdominalsegments verkümmert u. daher verschlossen. — Beschreibung der charakteristischen Gestaltung der Stigmen des 1.—4. Abd.-Segments. Unterschiede zwischen männlichen und weiblichen Puppen der *Staphylinidae*. Das Abdomen der weiblichen läuft in 2 Paar Spitzen aus, während dem männlichen nur ein Paar Spitzen zukommen. Bei manchen weiblichen Puppen ist das untere Paar undeutlich sichtbar, weshalb V. weitere Unterscheidungsmale angiebt. Die Teile des 9. Abd.-Sgmts. sind bei den Puppen nicht so scharf gegeneinander abgesetzt wie bei den Imagines, und auch das 10. Tergit ist mit dem 9. Abdominalsegment eng verwachsen und nach den Gattungen mehr oder weniger deutlich abgesetzt. Bei den männlichen Puppen fehlen nicht nur die unteren Spitzen, sondern es findet sich auch die Anlage eines einheitlichen 9. Abdominalsternites. An der männlichen Puppenexuvie läßt sich die

rundliche, ringartig durchbohrte Anlage des Genitalkegels (Penis) nachweisen, während 2 kurze Höcker über den Seiten des Genitalsternits als Anlagen der Parameren in Betracht kommen. Bezüglich der Pseudocerci zeigen die Puppen noch eine larvale Tendenz, da sich ihre Zweigliedrigkeit noch in 2 Abschnitten erhalten hat, einem breiteren kegelartigen, vorderen u. einem sehr schmalen, stachelartigen, hinteren. Systematisch wertvoll ist nicht nur die Gestalt, sondern auch das Lage- u. Größenverhältis der genitalen und pseudocercalen Stachel. Beschreib. der Verhältnisse bei *Philontus* (p. 47), desgl. bei *Quedius* (p. 147). Beim Vergleich mit den Noctuiden-Puppen fällt die bemerkenswerte Übereinstimmung der Bildung des Thorax-Rückens auf, namentlich die beiden Eigentümlichkeiten des Metanotums (vorn springt das Mesonotum in dasselbe ein u. hinten laufen die Metanotumseiten neben den Flügelanlagen spitz auf). Bedeutende Abweichungen u. Eigentümlichkeiten der *Staph.* liegen: „1. in der Anlage der Gliedmaßen, welche nicht in ein gemeinsames ventrales Bündel zusammengelegt sind, während die Knie der Hinterbeine vorragen, 2. in dem ventral sehr stark eingeknickten Kopf, 3. in den geschärften abdominalen Rändern u. 4. in den paarigen Spitzen am abdominalen Hinterrande." — Eine wichtig. Eigentümlichkeit der *Staph.*-Puppen ist ihre Unbeweglichkeit. — Ausfärbung der Imagines, im Gegensatz zu den Nymphen fast vollständig innerhalb der Puppe. Große Unkenntnis über die *Staph.*-Puppen, die in der freien Natur außerordentlich schwer zu finden sind. V. hat trotz seiner zahllosen Exkursionen auf Bodenkerfe im Freien nie *Staph.*-Puppen, höchstens Oxyteliden-Nymphen erbeutet. Grandiose Unkenntnis der Entwicklungsformen! Hilflosigkeit unserer gewöhnlichen Hilfsmittel, mit denen wir nicht imstande sind, die in der Natur tatsächlich vorkommenden Lebewesen erschöpfend aufzufinden. V. hat sein Material aus Larven gezogen. Zuverlässige Unterscheidungstabelle der folg. Formen. A. Weibliche *Staph.*-Puppen nach dem Bau des 9. u. 10. Abdominalsgmts. (*Othius fulvipennis* F., *Quedius fuliginosus* Grav. u. *Philonthus decorus* Grav.) (p. 168). — B. *Staph.*-Puppen nach den Isolatoren und dem Thoraxrücken (p. 168—169). Unterschiede genannter Formen nebst *Ocypus similis* und genannter Gattungen überhaupt. — Die *Stylicus*-Nymphe als Typus der Familie der *Oxytelidae* (p. 169). Diese Paederinen-Nymphe stimmt in 2 Punkten mit den Puppen der *Staph.* überein 1. in der Haltung des Kopfes u. 2. hinsichtlich der abdominalen Stigmen, indem auch bei *Stilicus* nur die Stigmen des 1.—4. Abd.-Segmts. offen gehalten, die des 5.—8. dagegen geschlossen werden. Isolatoren wie bei den *Staph.* Unterschiede: 1. Die Nymphenexuvie ist sehr zart u. fast farblos; 2. sie vermag sich durch Drehungen der Abd.-Sgmte. zu bewegen; 3. sind die Gliedmaßen nicht mit dem Rumpfe verbacken, sondern stehen frei heraus (Fig. 10); 4. die Nymphe besitzt zahlreiche echte, allerdings nur kleine Tastborsten; Antennenhüllen in der Grundhälfte sehr deutlich gegliedert usw. 9. Abd.- der ♂-Nymphe. Charakteristik der *Tachyporus*-Nymphe. — Erklärung der Abb. (p. 171).

Viehmeyer, H. *Piochardia schimmeri* n. sp. Entom. Mitteil. Bd. 7 p. 71—74.

Vitalis de Salvaza. Sur les moeurs de quelques *Cicindela* du littoral de l'Annam. Bull. Soc. entom. France 1918 p. 207. — *C. tenuipes* u. *copulata*.

Wagner, H. *Apion*-Studien. I. Suppl. entom. No. 7 (1918) 111 pp., 3 Taf., 2 Textfigg. — Bringt kritische Studien über schwierige Gruppen dieser Gatt. u. zwar I. Revision der mit *Apion onopordi* Kirby nächstverwandten Arten des Subg. *Ceratapion* Schils. — II. Revision der Verwandtschaftsgruppe des *Ap. armatum* Gerst. aus dem Subgen. *Ceratapion* Schils. — III. Revision des Subgen. *Taeniapion* Schilsky. Eingehende Beschreib., gesamte Literatur, Biologie, Ökologie, geograph. Verbreitung.

Walker, James J. Recent Captures of *Coleoptera* in the Oxford District. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 182—183. — *Adeph.*, *Clavic.*, *Tetram.*

Walsh, G. B. The embryonic period of *Meloë proscarabaeus* Linn. Entom. Monthly Mag. (3) vol. 4 p. 162.

von Wanka, Theodor. Zweiter Beitrag zur Coleopterenfauna von Österr.-Schlesien. Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 276—82. — Liste weiterer Käferarten aus der Umgebung von Teschen u. im Lissahoragebiet der Beskiden. Sie betreffen Vertreter der Gatt. *Bembidion*, *Tachys*, *Licinus*, *Ophonus*, *Amara*, *Lebia*, *Dromius*, *Hydroporus*, *Agabus*, *Omalium*, *Deleaster*, *Thinobius*, *Troglophloeus*, *Bledius*, *Stenus*, *Scopaeus*, *Lathrobium*, *Philonthus*, *Staphylinus*, *Quedius*, *Heterothops*, *Gyrophaena*, *Bolitochara*, *Atheta*, *Oxypoda*, *Aleochara*, *Brachygluta*, *Stenichnus*, *Euconnus*, *Nargus*, *Catops*, *Colon*, *Ablattaria*, *Triarthron*, *Agathidium*, *Euryptilium*, *Malthodes*, *Opilo*, *Cateretes*, *Meligethes*, *Phloeostichus*, *Cryptophagus*, *Atomaria*, *Cis*, *Coccinella*, *Pullus*, *Helodes*, *Cyphon*, *Heterocerus*, *Dromaeolus*, *Hallomenus*, *Orchesia*, *Luperus*, *Hermaeophaga*, *Aphthona*, *Longitarsus* 1 n. sp., *Apteropeda*, *Phyllobius*, *Sitona*, *Cyphocleonus*, *Pissodes*, *Orthochaetes*, *Acalles*, *Phytobius*, *Ceuthorrhynchidius*, *Ceuthorrynchus*, *Balaninus*, *Bradybatus*, *Anoplus*, *Magdalis*, *Apion*, *Rhynchites* u. *Crypturgus*. Die für das Gebiet neuen Formen sind im Orig. durch Fettdruck hervorgehoben. Für die Wissenschaft neu ist *Coccinella decempunctata* ab. *dispuncta* n. p. 280 in Anmerk. u. *Longitarsus Hubenthali* n. sp. (nur erwähnt, Beschr. in d. E. Bl. 1917 p. 74).

Wasmann, E. (**1**). Myrmekophile und termitophile Coleopteren aus Ostindien, hauptsächlich gesammelt von P. J. Assmuth S. J. II. *Scarabaeidae* (223. Beitrag zur Kenntnis der Myrmecophilen und Termitophilen). Wien. entom. Zeitg. Jahrg. 37 p. 1—23, 2 Taf. — 12 neue Spp.: *Cyclotrogus* n. g. 2, *Termitotrox* n. g. 1, *Stenocorythoderus* n. g. 1, *Eurycorythoderus* n. g. (Typus: *Corythoderus gibbiger*) 2, *Termitopisthes* n. g. (Typus: *Chaetopisthes wasmanni*) 2, *Chaetopisthes* 1, *Podovalgus* 1, *Coenochilus* 2. — Neue Subgg.: *Chaetopisthides*, *Neochaetopisthes*. — Neue Tribus: *Termitotrogini* n. — *Paracorythoderus* n. g. (Typus: *Corythoderus marschalli*).

— (**2**). Die *Histeridae* der Genera Insectorum von Heinrich

Bickhardt. (224. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen). Entom. Blätt. Jahrg. 14 p. 37—41. — Wasmann erkennt lobend an, daß außer der vergleichenden äußeren Morphologie — der Biologie gebührende Aufmerksamkeit geschenkt ist, besonders der Biologie der myrmekophilen u. termitophilen Formen. Als ergänzend bemerkt W., daß besonders bei den *Hetaeriinae* mehr Gewicht auf die Entwicklung der Exsudattrichome und Exsudatgruben als Kriterien der Symphilie gelegt werden muß (Belecken wegen eines angenehmen Exsudates). Fütterung der *Histeridae* aus dem Munde ihrer Wirte ist nach W. noch nicht mit völliger Sicherheit beobachtet. Auf der höchsten Stufe der Symphilie steht unter allen myrmek. bezw. termitophilen *Histeridae Eucurtia paradoxa* Mjöberg (außerordentliche Länge der gelben Haarbüschel an den Flügeldeckenseiten). Wasm. vermißt in d. B.'schen Arbeit die Erwähnung der Bedeutung der Exsudatgruben, die bei *Coelister*, *Terapus*, *Tylois*, *Chlamdopsis* u. *Teratosoma* hochgradig ausgebildet sind u. eine hohe Stufe echter Symphilie bei diesen Gattungen bedeuten. Die Aufstellung einer besonderen Unterfam. *Hetaeriini* [5] u. *Chlamydopsini* [4 Gatt.] findet W.'s Beifall. Die letztere Tribus, ausschließlich australisch, birgt Gatt. mit den höchsten symphilen Anpassungscharakteren. Auch *Teratosoma* unter den *Hetaeriomorphini* steht auf einer sehr hohen Stufe echten Gastverhältnisses (zur brasil. Wanderameise *Eciton*). *Teratosoma longipes*, angeblich in Termitengalerien gefunden, ist wohl wegen seiner ungeheuer langen Beine ein Begleiter von Wanderameisen wie *Mimeciton* u. *Ecitophya*. Mehrere Ex. der W.'schen Sammlung wurden auch tatsächlich in einem Zuge von *Eciton legionis* Sm. marschierend gefangen. Außerhalb der Subf. der *Hetaeriinae* kommen myrmekophile u. termitophile Gattungen u. Arten zerstreut vor in den Subfam. *Abraeinae*, *Saprininae*, *Dendrophilinae* und *Histerinae*. Sie sind Synechthren oder Synoeken ihrer Wirte. — Bei den *Histeridae* hat sich die Symphilie nur auf Grund eines ursprünglichen Trutztypus stufenweise entwickelt. Bei den *Hetaeriinae* liefert der Besitz von stark verbreiterten Schienen noch nicht den Beweis dafür, daß sie nicht von ihren Wirten gastlich behandelt werden. *Hetaerius ferrugineus* zieht, von Ameisen beleckt, die Beine ein (Trutztypus). Bei der Gatt. *Monoplius* fehlt im Literaturverzeichnis für Biologie der *Hister*. die Publik. von Wasmann, Termitophilen in L. Schultze, Forschungsreise 1903—1905 I. p. 239—243 u. Taf. XXIIa [Denkschr. med.-naturw. Ges. Jena XIII, 1908 p. 441—445]. — Bei einer eventuellen Neuauflage dieser schönen *Hist.*-Arbeit wünscht W. bei den einzelnen Gattungen eine genauere Spezialisierung der beigefügten biologischen Angaben, insbesondere derjenigen über Myrmeko- u. Termitophilen [Einzelheiten hierzu siehe unter Systematik]. Die Tafeln sind vorzüglich ausgeführt und lassen Einzelheiten schon den hohen symphilen Grad einzelner Formen erkennen (*Chlamydopsis longipes* Lea: Wirt die austral. Ponerine *Ectatomma* [sollte nach W. wohl richtiger heißen *Ectatommophila*!] *metallicum* Sm. — Hoffentlich regt die Arbeit die Sammler derartig an, daß namentlich die Biologie der

exotischen *Hister.* mehr beachtet wird und wir endlich kritische Aufschlüsse bekommen über die gesetzmäßigen Wirte der austral. *Chlamydopsis-*, *Orectoscelis-* u. *Pheidoliphila*-Spp. — Nachschrift (p. 41): Angaben aus der von Bickhardt nicht mehr berücksichtigten Arbeit von Lea, Proc. R. S. Victoria vol. 26, 1914 Pt. II.

— (**3**). Myrmekophile und termitophile Koleopteren aus Ostindien, gesammelt hauptsächlich von P. J. Assmuth S. J. und J. B. Corporaal. I. *Paussidae* und *Clavigerinae*. (222. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen und Termitophilen). Tijdschr. Entom. D. 60 p. 382—408, 3 Taf. — 5 neue Spp.: *Platyrhopalus*, *Fustiger*, *Fustigerellus* n. g., *Paliger* n. g., *Fossiger* n. g., je 1 Spp. Neue Subgg. *Stenorhopalus*, *Platyrhopalidus*.

— (**4**). Über *Pleuropterus dohrni* Rits. und *lujae* Wasm. und die Larve von *Pleuropterus dohrni* (228. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen). op. cit. D. 61 p. 76—87, 1 Taf., 4 figg. — *P. lujae* n. sp. pro *P. dohrni* subsp. *lujae*. — Neues Subg. *Pleuropterinus*.

— (**5**). Über *Solenopsis geminata saevissima* Sm. und ihre Gäste. (226. Beitrag zur Kenntnis der Myrmekophilen). Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 69—76. — Feuerameise wird diese Ameise von den Brasilianern wegen ihres schmerzhaften Stiches genannt. Unter ihren Gästen werden auch p. 70—74 (I.) *Coleopt.* genannt u. zwar *Staphyl.* 16 Spp.: *Myrmecochara* 3, *Dinardopsis*, *Ecitonella* je 1, *Myrmedonia* 6, *Paederopsis* 1, *Myrmecosaurus* 2, *Monista*, *Apocellus* je 1. — *Pselaph.*: *Hamotus*, *Metopioxys*, *Anarmodius* u. *Fustiger* je 1. Beschreib. morpholog. Angaben in d. Anmerk. p. 71—74. *Phelister* u. *Aphodius* je 1 Sp. sind nur zufällige Gäste.

— (**6**). Übersicht der myrmekophilen Paederinengattung *Myrmecosaurus* Wasm. (*Staphylinidae*). t. c. Heft 7/9 p. 210—214 (mit einer photographischen Abb. im Text). — 4 Spp., dar. 1 neue. Nachtrag zu vor. Publ.: Liste der bei *Solenopsis saevissima* Sm. bei La Plata, *S. saev.* Sm. var. *picea* Wasm. aus Bras. von W. noch nachträglich angegebenen, wohl nur zufälligen Gäste. *Staph.*: *Atheta*, *Somoleptus*, *Astenus*, *Scopaeus*, *Lathrobium* je 1. — *Hist.*: *Phelister* 1. Die von Bruch nicht benannte Form nennt er *Myrmedonia Bruchiana* n. sp. — Siehe ferner unter Syst. — Vgl. hierzu auch *Bruch.*

Weber, L. Die Lebenserscheinungen der Käfer. Entom. Blätt. Jahrg. 14 p. 1—19. — Kapitel I. Metamorphose, Wachstum, Lebensdauer, Tod. Schließt sich an die gleichnamige Publ. im vor. Ber. an. — Die Käfer gehören zu d. typisch. Holometabola. Ovoviviparität ein Ausnahmefall. Stadien: Ei, Larve, Puppe, Imago. Für den ausgebildeten Käfer ist das Imagostadium durch Erhärtung des chitinigen Körperskeletts, die Ausbildung der Flügel und fast regelmäßig durch die Reife der Keimdrüsen und das Vermögen, sich durch befruchtete Eier fortzupflanzen charakterisiert. Die Zeit von der Eiablage bis zum Auskriechen der jungen Larve schwankt infolge äußerer athmosphärischer u. tellurischer Einflüsse (Temperatur, Feuchtigkeit, Luftdruck), desgl. ererbte Anpassung an die Lebensweise:

Carabus auratus L. 3 Tg. *Carabus splendens* F. 3 W.
C. nemoralis Ill. 10 Tg. *Calosoma sycophanta* L. 3—10 T.
C. coriaceus L. 3 W. *Zabrus* 9—12 Tg.

Embryonalentwicklung: *Dytiscus* zw. 8 Tg. bis mehr. Mon., bei 28 Grad 9 Tg., verzögert sich bei kühler Temperatur; Stillstand bei 4—6 Grad C. *Silpha obscurus* L. 8—10 Tg.

Cocc. 5-punctata L. 6—8 Tg. *Cerambyx cerdo* L. 20 Tg.
Elateridae 3 W. *Lucanus cervus* L. 15 Tg.—1 Mon.
Lytta vesicatoria L. 15—20 Tg. *Cetonia aurata* L. 15 Tg.

Ein Überwintern von Käfereiern wird behauptet. Mechanismus des Ausschlüpfens nach Blunck (1916): 2 Min. Wachstum der Larve (histolytische Vorgänge, Imaginalscheiben Deegeners), Ausführungen über die Metamorphose. Das Larvenstadium hat die Aufgabe, das Körperwachstum zu fördern und Nahrungsmaterial im Überfluß im Körper aufzuspeichern, auf Kosten dessen dann später wieder die Umbildung durch die Reservezellen imaginaler Tendenz in die Imago selbst erfolgt. Häutungen mit vorhergehend. Ruhepausen. Zahl d. Häutungen in der Regel 4, *Baris lepidii* Germ., *Onthophagus taurus* Schreb., *vacca* L. haben angeblich keine, *Dytiscus* u. *Carabus* haben nur 2, bei beiden fällt die größte Zeit der Lebensdauer als Larve in das 3. Larvenstadium. Auch *Lethrus* soll nur 2, *Phytonomus* 3 Häutungen als Larve durchmachen. Die *Dermestidae* scheinen sich öfter zu häuten, so *Dermestes vulpinus* F. nach Riley sogar siebenmal. — In den Larvenformen kommen in keinem Falle Ahnenformen zur Reproduktion, es ist ihnen also in phylogenetischer Hinsicht wenig Gewicht beizulegen. Als ältere Ahnencharaktere sind nach Korschelt und Heider bei den Insekten im allgemeinen zu bezeichnen: 1. Die mehr weichhäutige Oberfläche, 2. die weniger strenge Scheidung von Thorax u. Abdomen, 3. die mehr gleichmäßige Gliederung der Extremitäten, 4. der Mangel an Facettenaugen, 5. das häufige Vorkommen von abdominalen Extremitäten. Besondere „Bauchfüße", mit zahlreichen gekrümmten Härchen versehene Gebilde bei der Larve von *Philhydrus testaceus* am 3.—7. Sgmt. Fußartige Papillen am Abdomen neben Kletterhöckern auf dem Rücken bei Larven von *Oedemeridae* (*Ditylus*, *Xanthochroa*, *Nacerdus*). Diese Bildungen sind wohl erst sekundär erworbene. — Provisorische Organe I. Ordn. nennt Degener alle die den Larven infolge ihrer eigentümlichen Organisation zukommenden provisorischen Organe, welche nur ihr zukommen und nicht auf die Imago modifiziert übergehen, so die Sekret absondernden Hautdrüsen von Blattkäferlarven (*Melasoma*, *Phaedon*, *Plagiodera*, *Phyllodecta*), die Gangborsten der Lampyridenlarven. Provisorische Organe II. Ordnung sind die saugenden Mundteile der *Dytiscus*larve, die bei der Imago wieder auftreten, aber in modifizierter Form. — Larvale Eigentümlichkeiten sind ferner: Geringe Zahl der Fühlerglieder, Vorhandensein eines Aftergliedes am vorletzten Gliede der Fühler, eigentümliche Behaarungen der Körperoberfläche, der Buckel am Prothorax der *Hylecoetus*-Larve, geteilte Thoraxtergite, die hornigen Häkchen des 5. Tergits bei den *Cicind.*, differenzierte Bauchschilder

bei *Carab.* usw., usw. — Aufzählung einiger allgemeiner Erscheinungen, wie sich im Verlaufe der Larvenentwicklung die Form erstens aus der Lebensweise, die dem Entwicklungsdrange des Keimplasmas und den ererbten Instinkten entspricht, u. zweitens aus den Einwirkungen d. Umwelt sich ergeben hat. Orthognather campedoider Typ. *Leistus*, *Lorocera*, *Galerita* (mit Ozellen); *Anophthalmus* (ohne solche). *Orthogonius acutangulus*, junge Larve, der einer Laufkäferlarve ähnlich, ältere Larve unförmig (physogastrer Typus). Die mehr seßhaften Formen zeigen Umänderungen (Haken usw.) Übergang zum Wasserleben (Schwimmabdomen). Bei seßhafter Lebensweise wird der Körper fleischiger. — Ähnlichkeit der Larven der Lampyriden mit der ungeflügelten ♀-Imago. Oftmals buntgefleckte Larven der *Coccin.*, auffallend behaarte bei den *Dermest.*, drehrunde langgestreckte, fast chitig gepanzerte bei den *Elat.*, platte bei *Pyrochroa* (unter Rinde). Bleichgefärbte Larven der Holz- u. Stengelbewohner; plumpe feiste schwerfällige Larven mit sackartig ausgedehntem 6. Segm. bei *Lamellic.* (Engerlingstypus). Wurmtypus der Rüsselkäferlarven. Die Jugendformen der Larven sind oft von den älteren verschieden (*Prionocyphon*, *Rhipiphorus*, *Macrosiagon*, *Meloidae*). Hypermetamorphose (Hypermetabolie) bei *Meloidae*. Pseudochrysalide Schwierigkeit der Bewertung der Metamorphosezustände von *Lebia scapularis* Fourcr. (das Tier lebt von den Larven und Puppen von *Galerucella luteola* Müll.). Bemerk. hierzu. Praenymphe. Prothetelie (Mehrgliedrigkeit der Antennen oder nymphale Form der Tergite der Abdominalsegmente. Der von de Peyerimhoff (1911) beschriebene Fall (*Malthodes*-Larve, die durch Flügelstummel am Metanotum, größere Ausbildung der Augen und abweichende Fühlerbildung ausgezeichnet war). Fälle von Regeneration (Ersatzwachstum). „Tertiäre" Larven. Puppenzustand. „Gemeißelte" und „halbgemeißelte" Puppen, Kokonbildung. Ruhezustand der Larve in demselben „bis" zum Beginn der Verpuppung.

Dauert bei *Crioceris* 2—3 Tg.;
Oryctes nasicornis 4 W. u. mehr;
Balaninus nucum von Okt. bis Juli des folg. Jahres.

Verborgenliegende Puppen sind weißgelb, offene (z. B. an Zweigen u. Blätter befindliche) sind gefärbt. Provisorische Bildungen bei Puppen (lange Haare, Cerci usw.), dorsalgekrümmter Fortsatz mit 3 Schneckenwandungen, am Hleib, nach links gerichtet u. zugespitzt, sogen. Flagellum, offenliegendes Copul.-Organ. In der Literatur, außer von Albrecht (1742) sonst nirgends erwähnt. Die Puppe ist als unfertige Vorstufe der Imago anzusehen u. dem Imagozustande zuzurechnen und ist keineswegs phylogenetisch die Rekapitulation eines früheren ruhenden Zustandes, sondern eine notwendige Folge des durch Anpassung an andere Nahrungsverhältnisse angepaßten Larvenlebens, um eine Entwicklung der Imago herbeizuführen. Vielleicht entspricht sie einem oder mehreren präimaginalen oder imaginiformen nichtruhenden Stadien, die später durch die Metamorphose der Muskulatur mehr oder weniger unbeweglich wurden (Blunck 1917). Kürzere

oder längere Zeit vor Beendigung der Puppenruhe beginnt die Ausfärbung. Die Geschlechtsreife, die von wenigen Stunden (z. B. bei Blattkäfern) bis Tagen (*Dytiscus* 8 Tage), Wochen (*Ips typographicus* bis zu 28 Tg.) ja anscheinend Monate dauern kann, tritt später ein. Entwicklung d. Metallglanzes in 3—4 Wochen. — Zusammenf. des postembryonalen Werdeganges. — Die Imago hat nichts mehr mit Wachstumsvorgängen zu tun, sie ernährt sich nur zur Erhaltung ihrer übrigen Arbeitsleistungen bei sehr kurzer Dauer des Daseins, vielleicht wesentlich nur um den Geschlechtszellen Nähr- u. Reizstoffe (süße u. gegohrene Säfte) zuzuführen. Es brauchen zur Entwicklung bis zur Puppe im Verhältnis zur Nahrung bezw. Lebensweise.

Gatt. oder Familie	Zeitdauer[1])	Nahrung
Meligethes	3 W.	in Blütenknospen
Chrysomelidae	4—5 W.	Blätter
Anthonomus	4—5 W.	Blüten
Orchestes	ca. 5 W.	Blätter
Lariidae	7—8 W.	Samen, Leguminosen
Apion	7—8 W.	Früchte, Gallen
Sitophilus	7—8 W.	Körner
Balaninus	7—8 W.	Nüsse u. Eicheln
Apoderus	7—8 W.	Blattrollen
Cleonus	7—8 W.	in Stengeln und Wurzeln von Krautgewächsen
Lixus	7—8 W.	
Lethrus	7 W.	eingetragene Blattnahrung in Erdhöhle
Pissodes	2—3 M.	unter Rinde von Nadelhölzer
Dermestidae	2—3 W.	tierische, trockene Stoffe
Silpha	10—12 W.	in Aas
Cassida	10—12 W.	Blattnahrung
Borken- u. Bastkäfer (*Scolytus mali* Bechst.) in Eur.	8—12 W.	
Borken- u. Bastkäfer (*Scolytus mali* Bechst.) in Am.	4—8 W.	
Staphylinidae	10 W.—1 J.	sehr variable Lebensweise, bei Pilzfressern vielleicht kürzere Dauer
Carabidae	8—15 W.	Fleischfresser
Dytiscidae	8—15 W.	
Cicindelidae	3—4 M.	Insektenfresser
Elateridae	$^1/_2$—5 J.	Wurzelfresser
Cerambycidae	1—$3^1/_2$ J.	in Holz; Dauer je nach Größe
Cerambyx velutinus	2 J.	
Buprestidae	1—4 J.	in Holz
Lamellicornia	3—4 J.	in Mulm
Melolontha (Maikäfer) im Mittelm.	2 J.	
Melolontha (Maikäfer) in S. Deutschl.	3 J.	
Melolontha (Maikäfer) in N.-Deutschl.	4 J.	

[1]) W. = Wochen, M. = Monat, J. = Jahr.

Oryctes monoceros Ol. in Afr.	1 J.	
Lucanus	$4^1/_2$—6 J.	in Eichenmulm
Batocera? (chines. *Ceramb.*-Larve)	7 J.	in Birnbaumholz

Die Zahlen sind relativ und von den Einwirkungen der Umwelt abhängig.

Dauer der Puppenruhe im allgem. nicht so schwankend wie die des Larvenlebens. Kälte wird besser ertragen wie Wärme, Feuchtigkeit ist von Einfluß. Puppen an Ufern flacher Tümpel, leicht austrocknend, haben die kürzeste Puppenzeit:

Hydrobius aeneus 3 Tg.,	*Cetonia* $1^1/_2$ Mon.,
Helephorus obscurus 5 Tg.,	*Lucanus* 2—3 Mon.,
Ptinus bis 1 Mon.,	Puppen im Holz 2—3 W.

Unausgefärbt kann der Käfer oft noch Monate lang ohne Nahrung u. Bewegung in seinem Puppenschlupfwinkel liegen; warme Zeit kann ihn vorzeitig hervorlocken (*Melolontha* einmal schon am 12. Nov.). Andere, wie *Acalles punctiatcollis* Luc., bleiben im Lager bis die größte Sommerglut vorüber ist. Bei *Ctenias serra* Fbr. erscheinen die ♂♂ 14 Tage früher als die ♀♀. — Die Lebensdauer ist für die einz. Familienrepräsentanten nicht feststehend. Er stirbt um so eher, je rascher er seine Lebensaufgabe, das Fortpflanzungsgeschäft beendet hat. Sind Brutpflegeinstinkte entwickelt, so dauert das Leben länger als sonst (Mistkäfer; *Lethrus*), die Angaben für gefangene Tiere sind nicht ausschlaggebend. Unbefruchtete Tiere haben mitunter eine erstaunliche Lebenszähigkeit (ein genadeltes *Melasoma populi* ♀ blieb 4 Mon., eine genadelte Tenebr. *Nyctelia discicollis* Nob. von Mai bis Nov. am Leben). *Lucanus* lebt im Freien gewöhnlich nur mehrere Wochen, in der Gefangenschaft bis 3 Jahre, ein lebendiges Maikäfer-♀ vom Mai ab wurde noch am 21. Dez. lebend gefunden, sonst stirbt es bei rechtzeit. Copula bald ab. *Tenebrio molitor* braucht unter natürl. Verhältnissen von der Eiablage bis zum Ausschlüpfen der Larve 2—3 W., Larvenstadien 12—20 Mon. (bei 4—5 maliger Häutung), Puppenruhe 14 Tg. (nach Xambeu 20—25 Tg.), Imago 84 Tg. (Durchschnitt von 13 Beobacht.), ganze Lebensdauer ca. 2 Jahre; Ausfärbung frühestens am 8. Tage. Lebensdauer einiger Spp. (in Jahren):

Calosoma sycophanta 3,	*Hetaerius* mehrere,
Procerus tauricus (im Terrar.) 4,	*Akis lusitanica* 7,
Cybister Röseli $5^1/_2$,	*Blaps gigas* ca. $4^5/_6$,
Dytiscus $2^1/_2$ (im freien 1 ♂ $1^1/_2$ ♀),	*Potosia metallica* 1,
Claviger mehrere,	*Ips typographicus* (unter natürl. Beding. $1^2/_3$).

Nach Erledigung der Geschlechtsfunktionen tritt ein Altern unter Abnahme der Muskelkraft, sowie der sonstigen Lebensfunktionen, besonders der Atemtätigkeit ein. Schlaffheit der bräunlichen Muskeln, Luftleere der Tracheenstämme. Verlust von Fühlergliedern u. Tarsen. (cf. Kolbe, H., Altersschwache Käfer, Ill. Zeitschr. Ent. 1900). Beinlähmungen usw. Friedrichs Beobachtungen an *Timarcha nicaeensis* 1905

Weise, J. (1). Über australische Chrysomelinen. Archiv f. Naturg. Jahrg. 82 A Heft 5 p. 124—141. — 16 neue Spp. Cf. Systematik.

— **(2).** Chrysomeliden und Coccinelliden aus Nord-Neu-Guinea gesammelt von Dr. P. N. van Kempen und K. Gjellerup in den Jahren 1910 und 1911. Tijdschr. Entom. D. 60 p. 192—224. — 33 neue Spp.: Bereits p. 82 des Berichts f. 1917 erwähnt, vergl. vorliegende Systematik.

Wickham, H. F. An Interesting New Species of *Eleodes*. Entom. News vol. 29 p. 255—257. — *E. barbata* n. sp.

van der Wiel, P. Mededeelingen over *Pytho depressus* L. Tijdschr. Entom. D. 61 Versl. p. XXIII—XXV.

Wolski, T. u. Sloninski, P. Materialy do fauny jeziora Chodeckiego. Pam. fizyogr. vol. 22, Warszawa 1914, p. 243—274. — An den Seen bei Chodecz, südlich von Włoclawek, fanden die Verf. folgende *Coleoptera*: *Haliplus varigatus, Hyphydrus ovatus, Hygrotus inaequalis, Hydroporus palustris, Noterus clavicornis, Platambus maculatus, Ilybius fenestratus, I. subaeneus, Acilius sulcatus, Dytiscus marginalis, Gyrinus minutus, G. natator, G. marinus, Hydrous piceus, Philhydrus testaceus, Heleochares griseus, Donacia versicolora.*

Woodruff, Lewis B. A Note on *Cremastochilus*. Journ. N. Y. entom. Soc. vol. 26 p. 110—111. — Fliegen um die Ameisennester herum und werden von den Ameisen ergriffen.

Woods, William Colcord (1). The Biology of Maine Species of *Altica*. (Pap. Maine agric. Exper. Stat. Entom. No. 100). 34. ann. Rep. Maine agric. Exper. Stat. Bull. No. 273 p. 149—204, 4 pls. — 3 neue Spp.

— **(2).** The Alimentary Canal of the Larva of *Altica bimarginata* Say. Ann. entom. Soc. Amer. vol. 11 vol. 283—313, 4 pls.

Wradatsch, G. (1). Was Hunger vermag. Entom. Jahrb. Jahrg. 27 p. 82. — *Trichodes apiarius* verzehrt die Eingeweide von *Oedemera ustulata*.

— **(2).** Wo ist zu sammeln? Eine koleopterologische Plauderei. Entom. Jahrb. Jahrg. 27 p. 135—142. — Vertreter aller Gruppen.

Wyrobek, L. Ważniejsze owady krakjowe i zagraniczne, tudziedź latwy klucz do ich oznaczania. Lodź i Warszawa. 1910. 103 pp., 53 Textabb., 4 farb. Taf. — Ist eine populäre Naturgeschichte d. Insekten usw. Nach dem Ref. von Pax, Zeitschr. f. wiss. Insektenbiol. Bd. 14 Hft. 3/4 p. 88 sind d. Bestimmungstabellen wegen ihres dürftigen Inhalts wertlos.

Zimmermann, Alois (1). Einige neue und wenig bekannte paläarktische Hydroporiden. Entom. Mitteil. Bd. 7 p. 57—71, 8 figg. — 2 neue Spp. — *Hydroporus* 1 n. subsp.

— **(2).** Verbesserungen zu dem Catalogus synonymicus der *Bidessus*-Arten auf Seite 6 des vorigen Heftes der „Ent. Mitteil." t. c. p. 176.

Übersicht nach dem Stoff.

I. Literarische und technische Hilfsmittel.

(Miscellanea siehe am Schlusse.)

Handbücher, Einzelwerke, Bibliographie, Kataloge, Ergänzungen, Kritik usw.

Einzelwerke: Bialowics (p. ???). — *Histeridae* in Gen. Ins.: Bickhardt. — Flug der Insekten: Demoll. — Danmarks Fauna. IV. Snutebiller. Rhynchophora: Hansen. — Die für den Obst- u. Gemüsebau schädlichen Insekten in den Gouv. des Königreichs Polen usw.: Tarnani. — Populäre Naturgeschichte der Insekten: Wyrobek. — Praktikum der Insektenkunde nach biologisch-ökologischen Gesichtspunkten: Schoenichen. — Das Werden der Organismen: Hertwig.

Genera Insectorum Fasc. 166a u. b: Bickhardt (*Histeridae*). — Besprechung: Wasmann (2).

Bibliographie: Beaulne (*Coleopt.* von Canada). — Giestels Publikation 1857: Strand (2) (Unberücksichtigte Spp., Neubenennungen usw.). — Seltene Coleopt.-Schrift von Harris: 1836: Greene. — Beabsichtigte Neuauflage der Joh. Schmidtschen *Histeridae*: Bickhardt (6).

Schriftenverzeichnisse sind vielfach den Publikationen angehängt oder in Fußnoten beigegeben. — Verzeichnis der Publik. von Krausse: Krausse (1).

Kataloge: Scherdlin's Catal. der Chaine des Vosges: Paul Meyer in Hubenthal (3 No. 47). — Verbesserung zum Catalogus synonymicus der *Bidessus*-Spp.: Zimmermann (2).

Revisionen: siehe unter Systematik.

Nachträge: Nachträge zu Koltze: Stern. — zu Schilsky's Verzeichnis: Delahon.

Ergänzungen (Thüringer Fauna): Hubenthal (2)

Monographien (Beitrag dazu): Obenberger (6) (holarktische *Anthaxia*).

Berichtigungen: Lichtenstein (2) (zu No. 1). — Berichtigung zu Reitter, Faun. Germ. III Taf. 108: *Podabrus alpinus* ab. *annulatus* am Fuße 3a statt 3c.

Listen: Borchmann (*Lagriidae*).

Tabellen: Illustrierte Bestimmungstabellen: Houlbert (Col. von Armorica). — Erwünschte: Hubenthal (4 No. 50). *Atheta euryptera* usw., *Dimetrota*).

Sammelreferate: Vacant.

Kritik: Zur Kritik der strikten Anwendung des Prioritätsprinzips in der Nomenklatur: Hendel. — Catalogus Coleopt. Marchicorum zusammengestellt von G. H. Neuhaus (Mon. Mitt. Naturw. Ver. Regierungsbez. Frankf. a. O. III, 1886). Wimmelt von Druckfehlern und Irrtümern. Es sind darin Tiere aufgenommen, die nach unserer heutigen Kenntnis d. Lebensw. u. Verbreit. in der Mark unmöglich aufeten können, z. B. *Anisoplia cyathigera* Scop., *Sisyphus schaefferi* L., *Mylabris floralis* Pall., *Liparus germanus* L., *Otiorrhynchus niger* F. usw., usw. Andererseits führt er eine größere Anzahl von Spp. auf, die von Delahon als für die Mark neu aufgezählt werden. Nach Besichtigung der N.'schen Sammlung [Mus. Frankf. Ver.] soll eine kritische Besprechung erfolgen: Hedicke, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 426—427.

Etikettenunsinn: Dama Rald (in den Publ. von Allard u. auch Haag z. T., wohl auf Coll. Bates zurückzuführen) für Damaraland: Kuntzen, Arch. Naturg. Jahrg. 81 Abt. A, Hft. 7, p. 151—152.

Abhängigkeit der adjektivischen Endungen von Varietäten- u. Formennamen von dem vorangegangenen Genusnamen der eingeschobenen Substantiven var. bzw. forma u. aberr.: Heinrich, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 153 (Bei eingeschobenen „var.", „ab." hat sich die Adjektivendung darnach zu richten).

Bemerk. zu **schlecht ausgefallenen Abbildungen** in Jacobson, Käfer Rußlands (besonders Taf. 60), Klarstellungen zu Taf. 59; betrifft *Clitena*, *Rhabdotilla*: Weise p. 41.

Muster für kurz, aber kritisch **genau gefaßte Angaben** in Calwer-Schaufuß, Käferbuch 6. Aufl.: Wasmann p. 40.

Bedauerlicher Tiefstand des naturwissenschaftl. Teiles unserer Tageszeitungen: Höfig, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 157 (Die Expedition nach Finkenkrug. *Carabus splendens* [ein Bewohner der Pyrenäen!] im Finkenkruger Gebiet).

Trivialnamen siehe unter Miscellanea.

Technik (Fang, Präparation, Zucht, Sammlungen usw.).

Technik: Schönichen.

Monatliche **Sammelanweisungen:** Krancher. — Wo ist zu sammeln: Wradatsch (2).

Köderbecher (mit Schweizerkäse): Rapp, p. 52 (Fang von *Carabus solieri* varr.).

Riesenschöpfer an einer $2^1/_2$ m langen Bambusstange zum Käferfange in Frankr. gebräuchlich: Rapp p. 48. — **Kätscher:** Ein Umweg zur Erklärung dieses Wortes über England ist nicht nötig; ein Wort gleichen Stammes haben wir in einer mitteldeutschen Mundart: Kascher, kaschern, ein seichtes Netz zum Krebse fangen (Böhmen, Grenze von Königreich Sachsen). Heikertinger, Wien. Entom. Zeitg. 36. Jahrg. p. 18.

Insektensauger (Erfinder: Puel aus Albaron). Rapp p. 48.

Fang: Ködermittel: Fleischer (1). — Mulm mit den Händen ab u. zu fest zusammengedrückt liefert gute Ausbeute: Rapp p. 54.

Erfolgreiches Verfahren zum **Fange** von winzigen Blindstaphyliniden: Flach, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 209 (erprobt am Monte Maggiore in Istrien in den Dolinen. Durchsieben der braunen schnupftabakähnlichen Humusschicht von verwehten Buchenblättern, Ausschütten des in kleinen Beutelchen mitgenommenen Rückstandes auf Wasser. Abfischen der schwimmenden Teilchen mittels eines Planktonnetzes, Absuchen der Tierchen (larvenähnl. *Leptotyphlus*). Schumacher hat (t. c.) ähnliche gute Erfolge in Montenegro u. Albanien erzielt. Bischoff hat (t. c.) bei Pichelsberge den seltenen Staphyl. *Euaestethus ruficapillus* Boisd. unter Erlen- u. Weidenlaub gesiebt.

Ausbeute an besseren Coleopteren war 1915 gering (große Dürre?): Grenier, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 705.

Die **Gefahr des Eingehens** von Spp. durch Massenfang ist nicht so groß, wie man denkt, sobald nur die Wohnstätten nicht zerstört oder die Lebensbedingungen nicht auf andere Art gefährdet werden: **Stiller** p. 367.

Vorteile der **Sammlungskartothek:** Schumacher, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 58.

Abtöten, Konservieren, Präparation: vacant.

Schutz der Sammlungen: [Reitter (12).]

Zucht: Aufzucht einer Carab.-Larve, *Metromenus palmae*: Timberlake. — Zucht von *Cicindela* im Zimmer: Stoßmeister.

Untersuchungsmethoden: Hilfsapparat für Insektenuntersuchungen: Schulze, P. (1).

Sammlungen.

Die **reichsten Carabensammlungen** in Frankreich sind die von Lapouge und nach ihr die von Nicolas: Born, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 65.

Verbleib der Sammlungen verstorbener Entomologen: Hubenthal (5 No. 65).

Wo sind die Sammlungen verstorbener Entomologen geblieben? Anfrage z. B. von Miller, Sturm, Küster, Kiesenwetter: Hubenthal (5 No. 65) p. 245. Mitteilungen erwünscht.

Königsberger Sammlungen: *Phryganophilus auritus* Motsch. u. *Pseudaphana Vorbringeri*. Hanns v. Lengerken in Hubenthal (3 No. 49).

Materialien aus Museen: Mus. Hung. nation.: Bickhardt (2), neue *Histeridae*). — Mus. Wiesbaden: Bickhardt (3) (Oliviersche Typen).

Material von Expeditionen: Vacant.

Kollektionen: Alluaud u. Jeannel: Fleutiaux (2) (Ostafr.). — Assmuth (Ostindien): Wasmann (1) (Myrmek. *Scarab.*). — Assmuth u. Corporaal (Ostindien): Wasmann (3) (*Paussidae*, *Clavigeridae*). — M. G. Babault: Fleutiaux (3) (Ostafr.). — Dudich (Süd-Tirol, Nord-Italien): Reitter (9). — van Kempen u. K. Gjellerup: Weise (2). — Bourgeois († VII. 1911) im Mus. Paris: Meyer, P., Entom. Blätt. Jahrgang 1918 Hft. 1/3 p. 86. — Scherdlin, nebst Bibl. dem Inst. Zool. Univ. Straßburg vermacht: Meyer, P., Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 86.

Etikettierung der Böhm-Reichardschen Insekten-Ausbeute ungenau durchgeführt: Kuntzen, Arch. Naturg. Jahrg. 81 Abt. A Hft. 7 p. 142 (unten).

II. Systematik.

Typen: Oliviersche Typen: Bickhardt (3) (*Histeridae*).

Unberücksichtigte Spp. usw. von Gistel: Strand.

Namensänderungen: Nomina conservanda: Apstein. — Neue Namen: Fleutiaux (1), Leng (5).

III. Descendenztheorie, Phylogenie, Evolution, Vererbung, Variationen, Teratologie, Abnormitäten, Schutzfärbung, Mimikry usw.

Descendenztheorie, Phylogenie, Evolution, Vererbung.

Phylogenetische Betrachtungen über die *Carabus-Intricatus*-Gruppe: Kolbe. — **Ahnencharaktere:** Weber. — Das **Werden der Organismen:** Hertwig.

Mimikry.

Mimikry-Beispiele: Kuntzen, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 212: 1. Die im gegenseitigen biocoenotischen Verhältnis stehenden Philipp. *Col.*:

Curc.: *Pachyrrhynchus-*, *Alcides*-Spp. u. *Lamiid.*: *Aprophata*-Spp. — 2. Die *Lam. Compsosoma mutillaria* Klug u. die *Curc. Cyphus myrmosarius* Perty, beide sehr ähnlich, Mutillennachahmer. — 3. Südam. *Erotyl. Erotylus*-Spp. mit *Ceramb. Poecilopeplus*-Spp. u. *Tenebr. Sphenisus* Spp.

Ähnlichkeit eines Käfers mit einer Wespe: Obenberger (1) p. 43 (*Rhipiphorus spalatensis* n. sp.).

Variationen, Aberrationen.

Siehe unter Systematik bei den einzelnen Arten.

Vorsicht bei der **Beurteilung von Farbenvarietäten** bei *Coleopt.*: Eine am 25. IV. in Finkenkrug gefangene, etwas ins Bräunliche schillernde *Cicindela campestris* L., in Alkohol zeigte nach dem Trocknen eine klare rötliche braune Farbe wie etwa form. *farellensis* Benthin, nach Behandlung mit Benzin wurde sie wieder grün. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 333.

Wo ist die Frage entschieden, daß möglichst alle bei einer Art vorkommenden Varietäten festzulegen und mit Namen zu bezeichnen sind? Wer hat das entschieden? Hubenthal, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 1/3 p. 85 (contra Ohaus, Stett. Entom. Zeitg. 1915 p. 302 folg.). Der Beweggrund z. Benennung von Farbenvarr. war ursprünglich ein geschäftlicher [u. die Mihisucht, die bekanntlich es schon fertig gebracht hat, daß Autoren sich Monographien vornahmen u. die darin nicht speziell benannten höchstens numerierten Varr. u. Aberr. zu Hunderten benannten, ohne je den zehnten Teil derselben wirklich gesehen zu haben? Ref. Dr. R. Lucas]. Für jede Färbung könnte man bestimmte Zeichnungen verwenden (wie Horn u. Roeschke in *Cicind.* palaearct.). Unnütze Belastung der Kataloge. Spezialisten sollten Tabellen u. Monographien schreiben!

Zahlreiche alte und neue Variationen und Aberrationen, die hier nicht speziell aufgeführt werden können, sind unter Systematik erwähnt.

Mißbildungen, Monstrositäten, Zwitter, Bastarde.

Verbildungen, Monstrositäten: Literatur: Tornier 1900, Megušar 1907: Weber p. 11.

Auftreten von **Mehrgliedrigkeit:** Weber p. 10.

IV. Morphologie, Anatomie, Histologie, Cytologie.

Morphologie. Anatomie.

Morphologie: Schoenichen. — Morphologie von *Meloë foveolatus* Guerin: Cros; — desgl. v. *Carabus lineatus*: Born (4); — desgl. v. *Hypomiolispa* Kleine: Kleine (5) — Abdomen der *Agathidiini*: Vaternahm (3). — Staphyliniden-Puppen: Verhoeff. — Morphologie der Larve von *Clyt. arcuatus*: Teodoro. — Provisorische Larven-Organe: Weber.

Flügeldeckenskulptur: Schumacher (*Carabus auratus* L.); — desgl. v. *Carabus lineatus*: Born (4); — desgl. v. *Carabus auronitens* var. *vindobonensis* Schwicker in Hubenthal (3 No. 48).

Struktur des **„Chagrin" des Halsschildes** bei *Omophron*: Bänninger. — Skulptur der **Oseite** von *Sphaerosoma*: Apfelbeck (2).

Flügelgeäder: d'Orchymont.

Darmkanal der Larve von *Altica bimarginata* Say: Woods (2).

Stridulationsapparat von *Lepyrus* Germar: Kleine (6).

Eigentümliche Fühlerbildungen: Kuntzen, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 207. Sehr große Anzahl von Fühlergliedern: *Prion.*: *Brachyprionus, Polyarthron.* — *Lamp.*: *Amydetes.* — Wunderliche Fühlergl.: *Malac.*: *Phengodes.* Die Enden der Fühlergl. beiderseits zu langen Fortsätzen ausgezogen, die am Ende etwas eingerollt sind.

Stigmenversorgung: Künneth (Zeitschr. wiss. Zool. Bd. 112 p. 70 usw. Titel siehe p. 23 des Ber. f. 1914).

Bau der Oberlippe von *Macrolister* (Hist.): Bickhardt (7) p. 241.

Tangentiallinien für die leicht irreführenden Schenkellinien (feine Furchenlinien, die an allen Hüften vorkommen können). Sie spielen bei den *Languriinae* eine große, vielleicht zu große Rolle in der system. Einteilung; bei den *Erotylidae* sind sie dagegen kaum beachtet worden; sie verlaufen tangential zur Hüfthöhle, die vorderen auf dem Prosternum, die mittl. auf dem Metasternum, die hinteren auf dem 1. Ventralsternit: Heller, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 4/6 p. 137 in Anmerk., dazu Abb. 3.

Seitenfortsätze der Hinterleibssegmente bei Tenebr.-, Allecul.- u. Lagr.-Puppen: Weber p. 14.

Trophogener Polymorphismus: Calwer-Schaufuß p. 231.

Histologie. Cytologie.

Vacat.

V. Physiologie.

Lebensdauer: Weber.

Ovoviviparität: Weber.

Gynarchie (Überwiegen des weiblichen Geschlechts): Donisthorpe (3); Sharp, D. (2).

Parthenogenesis: Sharp, D. (3).

Häutungen: Zahl derselben: Weber.

Geschlechtsreife: Weber.

Hypermetamorphose: Weber.

Insektenflug: Demoll.

Leuchtende Käfer (?) mutmaßliche Ursache u. Leuchtkäfer: Calwer-Schaufuß p. 358.

Sehr seltene Heilungen bei Imagines von Käfern siehe unter Syst. *Melasoma* u. *Meloë, Carabus*: Weber p. 11.

Schmerzgefühl: Käfer empfinden anscheinend auch bei den größten Verstümmelungen kein Schmerzgefühl. Ein *Staphylinus olens*, dessen Hinterleib zerquetscht war, fraß mit großem Eifer weiter. Lebhafte Bewegungen des Vorderteils eines *Carabus glabratus*, in dem Ameisen wühlten. Ein schlecht betäubter *Geotrupes* kam auf der Nadel wieder zum Leben u. zappelte noch 14 Tg. lang. Etwa 50 *Chrysomela coerulans* Scrb. in einer Streichholzschachtel gesammelt, fielen der Vergessenheit anheim, lebten aber nach 4 Wochen noch; zwar mit Kotmassen bedeckt, marschierten sie hurtig davon. Schunck in Hubenthal (5 No. 74) p. 247. — Hubenthal fügt, t. c. p. 247—248, ergänzend hinzu: Im Tierreich nimmt im allgemeinen die Tätigkeit der Gefühlsnerven gegenüber den motorischen Nerven zu, je höher man in der Entwicklungsreihe emporsteigt. In gleicher Weise nimmt die Regenerationsfähigkeit und die

Naturheilkraft ab. Bei den Insekten, welche den Endpunkt eines Astes der Entwicklung, aber nur eine mittlere Stufe der Entwicklungshöhe darstellen, ist die Regenerationskraft u. Naturheilkraft sowie die Schmerzempfindung mittelmäßig, die Tätigkeit der motorischen Nerven groß.

Kurzlebige Käfer (*Lucanus*) können anscheinend Defekte nach völliger Verhärtung nicht durch Narbenbildung schließen: Weber p. 11.

Widerstand der Käfer gegen Betäubung. Rüsselkafer darin sehr zähe, wachen am leichtesten wieder auf. Träge Käfer wie *Dorcus parallelopipedus* sehr widerstandsfähig: Schunck in Hubenthal (5 No. 73) p. 247.

Amara u. *Poecilus* benutzen beim **Verfolgtwerden** jede kleine Unebenheit des Bodens, um sich im Schatten zu verbergen, in der Sonne laufen sie ganz. *Amara* benutzt den Schatten von Grashalmen. Schuncks Vermutung, daß die am Tage laufenden kleineren Carabiden (*Amara, Poecilus* usw.) die Schatten als Deckung benutzen, ist nicht zu beweisen. Die Scharfäugigkeit der Vögel ist zu groß. In den Fragen der Schutzmittelhypothesen bedürfen wir der exakt durchgeführten Beobachtungen u. Versuche. Wir müssen lediglich nüchtern forschen u. dürfen in der Biologie nicht nach unserm Zweckbegriff deuten: Heikertinger in Hubenthal (6 No. 89) p. 353—354.

Hunger: Was er vermag: Wradatsch (1), (*Trichodes apiarius*).

Tonerzeugung: Lautapparate von *Cryptorhynchus lapathi* u. *Mononychus pseudacori*: Kleine (6), (kurz berührt). — Stridulation der *Curculionidae*: Dudich in Hubenthal (6 No. 91).

Lebenszähigkeit: Schunck in Hubenthal (5 No. 74). — **Wiederstandsfähigkeit gegen Betäubung:** Schunck in Hubenthal (5 No. 73).

Einfluß der **Berührung** der *Cicindelidae* **mit Schnee:** Pegoud.

Wirkung von **Cyanwasserstoffgas** auf subterrane Larven: Saßier u. Sanford.

Verteidigung von *Carabus*. Spritzt in die Augen: Hubenthal (5 No. 68). — Siehe unter Syst.: *Carabus*.

Färbung: Leitsätze zu einer Theorie der geschwärzten Insektenformen: Schulze, P. (2). — Abundismus, Melanismus, Nigrismus, Skotasmus: Schulze, P. (2).

Verfall des Tierkadavers, Verfall, Verwesung. Kuhnts Angaben. Die verschiedenen Stadien: Calwer-Schaufuß p. 403 (ammoniakalische Gärung).

VI. Entwicklung.

Entwicklung: Unbefruchtete Entwicklung von Eiern von *Tenebrio molitor* L. bis zum 5. Tage beobachtet (Saling, Zool. Anz. 129, 587): Schulze, P., Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185. — Mehrjährige Entwicklungsdauer von Elateriden-Larven (Larven von *Athous niger* oder *hirtus* schon über $^5/_4$ Jahr gefüttert): Mader, Col. Rundschau Jahrg. 6 1917 Hft. 10/12 p. 76. — Unbedingte Gültigkeit der parallelen Entwicklung der Zeichnung (Horns für *Cicind.*) für die *Brenthidae*: Kleine, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 7/9 p. 221—222.

Prothetelie bei *Tenebrio*: Flügelansätze bei Larven ein Ausnahmezustand bei Larven in der Gefangenschaft, ein Frühreifezustand: Weber p. 10.

Nymphale Form der Tergite der Abdominalsegmente (vorschnelle Entwicklung von Puppen): Weber p. 10. Literatur Kolbe 1904, de Peyerimhoff 1911.

Neotenie (Wiederaufnahme des Larvenlebens bei großem Verlust von Substanz bei beginnender Verpuppung): Weber p. 12. — *Chrysochloa*, *Orina*. Die Larve schlüpft in dem Augenblick aus, wo das Ei an die Nährpflanze befestigt wird: **Weber** p. 1.

Orthognath-campedoiden Typ.: Weber p. 6.

Engerlingstypus der Lamellicornierlarven (auch bei den Bostrych.-Larven: Weber p. 8.

Wurmtypus der Rüsselkäferlarven: Weber p. 8.

„Tertiäre Larven": Weber p. 13.

Galerita-Larve langbeinig: Weber p. 6 in Anm. — *Orthogonius acutangulus* Chaud. u. desgl. bei *Schaumi* Chaud. Weber p. 6: Wechsel d. Larvenform.

Halbgemeißelte Puppe bei *Quedius ochripennis*: Weber p. 13.

Umwandlung in die Puppenform geschieht allmählich: Weber p. 13.

Pseudochrysalide ist nur eine Form im Ruhe- oder Schlafzustand, der als Hypnodie bezeichnet wird: Weber p. 10.

Entwicklungsstufen:

Ei: Weber.

Larve: Weber. — Larve von *Byrrhus pilula* L.: Perkins; — desgl. von *Clytus arcuatus*: Teodoro (Morhpol.). — desgl. von *Pleuropterus dohrni*: Wasmann (4); — desgl. v. *Scymnus*: Arrow (2). — Larvenformen u. -typen: Weber.

Puppe: Weber. — Puppen der *Staphylinidae*: Verhoeff. — Dauer der Puppenruhe: Weber.

Praenymphe: Weber. — Nymphe: Weber.

Imago: Weber.

Entwicklung: Dauer der Embryonalentwicklung: Weber. — Entwicklung von *Lamia aedilis* L.: Barbey. — Embryonalperiode von *Meloe proscarabaeus*: Walsh. — Gesamtdauer der Entwicklung bis zur Puppe: Weber. — Entwicklung der *Cassida nebulosa*-Larve unter Einfluß verschiedenfarbigen Lichtes: Kleine (4). — Prothetelie (vorschnelle Entwicklung): Weber.

VII. Ethologie.

(Biologie, Ökologie, Aufenthaltsorte, Fortpflanzung, Eiablage usw.)

Zahlreiche kleine **Käfer am Kraterrande** des Vesuvs: Schnuck in Hubenthal (5 No. 72).

Lebenserscheinungen der Käfer: Weber.

Zeit der Eiablage bis zum Auskriechen: Weber.

Ökologie: Wagner (*Apion*).

Die **wärmeliebende Tierwelt** der weiteren Umgebung Basels: Huber (Günstigste Zeit zum Studium.)

Aufenthaltsorte: Fleischer (1). — Das Innere eines Holzhaufens: Morris (2). — *Coleoptera* an einer abgestorbenen „Black Oak" = *Quercus tinctoria*: Robinson.

Auftreten, Vorkommen: Massenauftreten von *Coccinella*: Reineck in Hubenthal (6 No. 79). — Auffällige Häufigkeit von *Coccinella septempunctata* L. im Sommer 1918: Taschenberg. — Zahlreiches Auftreten einiger xylophager Käfer Ägyptens zu gewissen Zeiten: Clainpanain. — Irrgäste in Brandenburg: Chappuis. — Massenauftreten von *Cocc. 7-punctata* bei Bad Berka

in Thüringen: Hubenthal (6 No. 79) p. 349. — Zahlreiche Leuchtkäfer bei St. Martin de Vésubie. *Luciola lusitanica* Charp: Rapp p. 51. Mit Netzen aus der Luft gefangen. — Große Mengen kleiner Käfer, namentlich Rüßler, zusammen mit der vulkanischen Asche auf Hut und Kleider niederfallend. Ob die Wärme die Tiere während der kahlen Nacht anlockt?: Schunck in Hubenthal (5 No. 72) p. 246—247.

Höhlenfauna: Czizek (*Lesteva fontinalis* Kiesw. u. andere Höhlenkäfer); Stiller (1) (Kroatien). — Höhlenbewohner: Van Dyke (4) (*Comstockia* n. g., n. sp. aus den Verein. Staaten).

Nestbewohner: *Coleopt.* in Vogelnestern: Everts (1). — Käfer in Ameisennestern, siehe unter Myrmekophilie.

Käfer in Maulwurfnestern: Bickhardt in Hubenthal (4 No. 60) p. 181—183 (bei Dotzheim, nahe Wiesbaden am 7. II. 1918 in ein. Neste 80 Stück, am 18. II. im gleichen Neste 11 Stück, am 18. II. in einem 2. Neste 29 Stück, am 7. III. im ersten Neste 42, im 2. nur 6 *Coleopt.* Ein 3. Nest von K. Petry ausgegraben barg am 9. III. 46, ein 4. am 11. III. 16 Col. Für erfolgreiches Sammeln ist die Jahreszeit im III. schon zu weit vorgeschritten, die Käfer haben sich dann schon in den Gängen verlaufen).

Auf *Abies* lebende *Coccinellidae*: Künnemann in Hubenthal (6 No. 80). — Planti-, terri-, ripi-, aqui-, stercoricole Tiere: Szilady (nach Holdhaus). — Küstenbewohner: Champion (8) (Devon u. Cornwall). — Felsenbewohner zwischen der Flutzone lebende *Col.*: Van Dyke (2) (3 neue Spp.). — Marine, submarine und küstenbesuchende *Coleopt.* von S. Devon u. S. Cornwall mit besonderer Beziehung zum Plymouth-Distrikt: Keys.

Überwinterung von *Diabrotica balteata*: Sell.

Sterbequartier verschiedener Borkenkäfermännchen: Simmel. Verf. fand am 21. II. 1916 in den Ästen des Wachholders in die Rinde eingebohrt *Pityogenes chalcographus* Lin. u. *Pithyophthorus micrographus* Lin.; am 22. VI.: *Cryphalus abietis, Pityog. chalcogr.* u. *Pithyophth. micr.* noch lebend, am 15. IX. *Pityog. bistridentatus* tot. Die untersuchten Tiere waren abgebrunstete ♂♂. Grund der geringen Angaben über das ♂♂: 1. Biologie des ♀ ist uns wegen der Eiablage wichtiger; 2. Die Unterscheidung der Geschlechter ist schwer; 3. Verstecktes Leben der ♂♂. Fehlen der Brutkäfer in den Muttergängen durch räuberische Eingriffe verursacht. Aufzählung der Feinde unter denen sich *Forficula auricularia* dadurch nützlich macht. — Die ♂♂ der genannten Spp. beflogen den Wachholder, machten unbedeutenden Fraß, um bald abzusterben. Sie stammen wahrscheinlich vom Frühjahrsbrütungsfraß. Ihr Imagoleben hätte dann ungefähr vom Herbst bis Spätsommer oder Herbst, also 10—13 Monate, gedauert.

Ob kleinere Caraben am Tage laufend die Schatten der Grashalme benutzen?: Heikertinger in Hubenthal (6 No. 89). — Gewandtheit von *Amara* u. *Poecilus*: Hubenthal (5 No. 70).

Verteidigung: Zielen der *Carabus*-Arten beim Ausspritzen ihrer Absonderung. Feindeabwehrende Wirkung der letzteren: Heikertinger in Hubenthal (6 No. 88).

Die **Pillen** von *Copris*: Clément.

Falsche Drahtwürmer: Mc Colloch.

Lebensweise von *Brosconymus optatus* Sharp: Bridwell (1). — desgl. von *Cryptophagus populi* Payk.: Champion (7); — desgl. v. *Melanophila* und anderer indischer *Coleopt.*: Champion (6).; — desgl. v. *Otiorrhynchus caesipes* Rey: Planet.

Lebensgewohnheiten von *Gastroidea caesia* Roger: Goe; — desgl. v. *Placusa nitida* Fauv.: de Peyerimhoff (2).

Lebensbedingungen für *Carabus irregularis*: Pinhard.

Biologie einiger Käfer von Hérault: Lichtenstein (1), (2) (Berichtigung); — mährischer Käfer: Fleischer. — *Agrilus arcuatus* Say u. var. *torquatus* Lec.: Ruggles. — *Altica*-Spp. von Maine: Woods (1). — *Apion*: Wagner. — *Buprestis*: Burke (2) (Flatheaded Woodborer). — *Cyclocephala villosa* u. *Anomala binotata*: Hayes. — *Gastroidea caesia* Roger: Goe. — *Meloe foveolatus* Guérin: Cros. — *Pytho depressus* L.: van der Wiel. — *Scirtes tibialis* Geer: Kraatz. — *Scymnus capitatus* F.: Arrow (1). — *Subcoccinella 24-punctata* L.: Schmidt (1).

Schaumerzeugende Col.-Larve: Fiebrig, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 409 (*Pachychelus* sp.).

Elateriden-Larven auch karnivor: Mader, Col. Rundschau Jahrg. 6, 1917 Hft. 10/12 p. 76 im Hleibe eines lebendigen *Rhagium bifasciatum* F. 2 Elat.-Larven (*Elater aethiops* Lac.) eingefressen. *Melanotus*-Larven nehmen Käfer an.

Einige Rüsselkäfer pflanzen sich (in manchen Gegenden?) ausschließlich parthenogenetisch fort z. B. *Otiorrhynchus turca* Boh. [Ssilantjew, Zool. Anz. Bd. 29, 583] u. *O. ligustici* L. (Wassiliew, op. cit. Bd. 34, 29). Schulze, P., Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185. — Gelegentliche eingeschlechtliche Fortpflanzung bei *Tropiphorus carinatus* Müll., gewissen *Barinotus* u. *Strophosomus* (unter 500 Ex. v. *Str.* fand Flach nicht ein einziges ♂) u. *Gastroidea viridula* Deg. (*Gastrophysa raphani*) (Osborne, Nature 19, 1879 u. 22, 1888). Schulze, P., t. c. p. 185.

Biologische Notizen über das Auftreten usw. der Käfer zu verschiedener Tageszeit: Stiller (2) p. 135.

Sprungartige Bewegungen der Larve von *Denops albofasciata* Charpent. Calwer-Schaufuß p. 396.

Überwinterte Ex. machen einen matten Eindruck: Weber p. 18.

Vorliebe der *Anthicidae* für faulende u. schimmelnde Pflanzenstoffe (daher auch von Schwefelkohlenstoff angelockt). In einer Kiste verschimmelter Kongokäfer eine große Zahl lebender *A.*-Käfer, darunter mehrere neue Spp. Kuntzen, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 461.

Käfer und Pflanzen.

Nährpflanzen: Eine weitere Nährpflanze des Cherry Leaf-Beetle *Rhododendron calendulaceum*: Van Dyke (5).

Standpflanzen von *Philopedon geminatus* Fabr. = *Cneorrhinus plagiatus* Schall.: Kleine (8).

Käfergallen, neue: Schmidt (2) (Grünberg i. Schl.).

Standpflanzenfrage der phythophagen Käfer: Ohaus, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 462—463 (Standpflanzen, Nahrungspflanzen, Ersatzpflanzen, Fraßbilder).

Insekten der Weiden: Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 422 (Kaltenbach, 1874 [gegen 400]; de Barre [Paris 1903], Judeich-Nitzsche [Forstinsektenkunde], Packard [amerikan. Weiden 1890].

Für die Rose typische mazedonische Käfer: Schulze, P., Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 381, Fig. A und B.: 1. *Homaloplia marginata* Füßl., 2. *Rhynchites hungaricus* Hbst., 3. *Pachybrachys tesselatus*.

Das Gallenherbar von Schlechtendal (Halle; †1916) ist vom Berlin. Zool. Museum käuflich erworben. Damit besitzt das Mus. nunmehr sämtliche existierende Gallen-Exsiccatenwerke. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 438.

Auf *Abies* lebende *Coccinellidae* in den ausgedehnten Nadelholzbeständen bei Berka: *Aphidecta* 1 Sp. mit versch. Formen, *Adalia*, *Coccinella*, *Mysia*, *Anatis*, *Myrrha*, *Calvia*, *Propylaea*, *Exochomus*, *Pullus* je 1 Sp., *Scymnus* 2: Reineck in Hubenthal (6 No. 80) p. 349—350.

Seltene Käfer auf engbegrenzten Orten auf einzelnen Bäumen oft zahlreich in Maksimir: Stiller (2) p. 135.

Käfer und andere Arthropoda (Insecta usw.).

a) Käfer als Freunde, Gäste usw.

Commensalismus: Vacat.

Symbiose von *Cryptophagus populi* Payk. mit *Colletes* u. *Dasypoda*: Champion (7).

Myrmekophilie: Bruch, Wasmann (1) (ostind. Formen); (4) (*Pleuropterus*); (5) (Gäste von *Solenopsis gemin. saev.*); (6) (*Myrmecosaurus* Wasm. [*Staphyl.*]). — Käfer in Ameisennestern: Bickhardt in Hubenthal (4 No. 60). — Funde von *Coleopt.*, die sonst mit dem Ameisenleben nichts zu tun haben: Fleischer (1).

Synoekie mit *Anisotoma humeralis*?: Vaternahm (2) (in einem Ameisenhaufen).

Termitophilie: Wasmann (1) (Ostindien).

b) Käfer als Parasiten und Feinde.

Feinde: *Megatoma undata* L. frißt die Kokons von *Cimbex* aus. Enslin, Tenthred., VII, p. 718 (nach Ent. Zeitg. Stettin 32, 1871, 305). Beiheft II zur Deutsch. Entom. Zeitschr. 1917.

c) *Arthropoda* (Insekten, Würmer usw.) als Parasiten oder Feinde der Käfer.

Parasitismus im Tierreich: von Linden, Gräfin, I—VIII, 1—214, 102 Abb., 7 Taf. (Aus „die Wissenschaft", Bd. 58). Friedrich Vieweg und Sohn, Braunschweig, 1915. Preis geheft. 10,— M., geb. 11,25 M.

Coccinellidenfeinde von *Adalia* 2-*punct.* u. *Cocc.* 10-*punct.*: Reineck in Hubenthal (6 No. 78) p. 348.

Eine Wanze (Larven von *Eurydema oleracea*) als Feind von Coccinelliden (*Adalia* 2-*puncatata* L. u. *Coccinella* 10-*punctata* L. auf Zitterpappelbüschen): Reineck in Hubenthal (6 No. 78) p. 348—349. In der Nähe von Bad Berka (Ilm).

Parasiten der *Bruchidae*: Bridwell (2) (*Vermes, Platyhelminth.*).

VIII. Instinkt. Psychologie.

Vacat.

IX. Ökonomie.

Land- u. forstwirtschaftl. Institut in Novo-Alexandria: Trägårdh (3).

a) Käfer als Schädlinge.

Schädlinge in Reims: Bellevoye.

Unter den *Coleopt.* wirkt auf Jamaika schädlich der Stammringler *Prepodes vittatus*: Morstadt in der Pflanzer VII p. 199.

Hypoborus ficus Erichs. in Berlin aus Feigenzweigen geschlüpft, die aus Danilobrod u. d. Zetaniederung in Montenegro stammten. Die Lebensgeschichte dieses großen Feigenschädlings schildert Barbey in Feuill. j. Natur. 1906: Schumacher, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 331.

In der Gegend von Memmingen 1907 eine ungeheure Maikäferplage (die trockenen Leichen noch im Herbste in den Wäldern liegend). *Silpha thoracica* stellte sich zur Vertilgung der frischen Kadaver ein. Da sie aber die Maikäferzeit lange überlebte, ging sie infolge von Futternot an faule Pilze, diese durch ihre große Zahl oft dicht bedeckend. Schunck in Hubenthal (5 No. 71) p. 246.

Pesten: neue Pest der Florida-Orange: Back (*Clytus devastator*). — *Popilia japonica* Newm. eine jüngst nach Nordamerika verschleppte Pest: Dickerson u. Weiß. — *Dermestes vulpinus* Fabr. An getrockneten Fischen auf den Hawaiischen Inseln: Illingworth.

Forstwirtschaft: Clemens (Pine bark Beetle). — Trägårdh (1) (*Monochammus sutor*), (2) (desgl.), (3) (*Pissodes pini* L.).

Landwirtschaft: Vacat.

Gartenbau: an Obstbäumen: Schneider-Orelli (*Anisandrus dispar*): Tarnani. — Ein neuer Bohnenschädling (*Acanthoscelides obtectus*): Le Priore. — Erbsen- u. Bohnen-Rüßler (*Bruchidae*): Skaife. — Gemüseschädlinge: Tarnani. — Käferlarven, welche die irische Kartoffel, die süße Kartoffel und Yam angreifen: Pierce.

Haushalt: Bohrer in Möbeln, Hausrat u. Holz: French; — im Mehl: Chapman, R. N. (*Tribolium confusum*).

Sammlungen: Sammlungsschädlinge: Reitter (12) (*Anthrenus*).

Bekämpfungsmittel: Hartzell: Tarnani. — Bekämpfung von *Hylobius abietis*: Schneider. — Insecticiden an *Diabrotica vittata* Howard: Versuche.

b) Käfer als Nützlinge.

Insekten als Heilmittel: Netolitzky (4).

X. Miscellanea.

Vom **Publizieren** usw.: Reitter (10).

Hagen-Gesellschaft siehe p. 13.

Eine **Komödie der Irrungen:** Morris (1) (*Microclytus gazellula*).

Populäre u. praktische Entomologie: Morris (2) (Käfer im Innern eines Holzstoßes).

Kurze Todesanzeigen. Nekrologe: Ahlwardt (von Schuhmacher), Brauer, von Lgocki (siehe p. 29), Scriba (siehe p. 39) von Seidlitz, G. (von E. R.) siehe p. 39.

Trivialnamen: Angular Leaf Spot. Verbreitung, Überwinterung. Bekämpfung. — Belted Cucumber Beetle = *Diabrotica balteata*: Sell. — Cane-Borer Beetle

auf Hawaii und seine natürlichen Feinde: Muir u. Swezey. — Cherry Leaf-Beetle. *Galerucella*: Van Dyke (5) (2. Nährpflanze). — Confused Flour Beetle = *Tribolium confusum* Duval: Chapmann, R. N. — Flatheaded Wood-Borer [*Buprest.*]: Burke (2). — Grape Curculio = *Capronius inaequalis*: Brooks. — Leather Beetle = *Dermestes vulpinus* Fabr.: Illingworth. — „New York Weevil" = *Ithycerus noveboracensis*: Sharp (4). — Pine bark Beetle = *Ips pini* Say: Clemens. — Poplar and Willow borer = *Cryptorrhynchus lapathi*: Matheson. — Shot-hole Borer of Tea = *Xyleborus fornicatus* Eich.: Speyer. — Striped Cucumber Beetle = *Diabrotica vittata* Fabr.: Lowry. — The Horse-redish Flea-beetle: *Phyllotreta armoraciae*: Chittenden, F. H. and Neale F. Howard. Its Life History and Distribution. Bull. U. S. Dept. Agric. No. 535, 16 pp., 6 figg. — Weiteres siehe unter den einzelnen Arten.

Faunistik.

Vertikale Verbreitung der *Arthropoda*: Szilády (Zonen).

Neue exotische *Histeridae*: Bickhardt (7).

Charaktertier der pontischen Formation ist die winzige Buprestide *Trachys pygmaea* Ill. (*scrobiculata* Kiesw.): Hedicke, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 401.

Irrgäste: v. Chappuis (Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 391—392: *Monochammus galloprovincialis* Ol. u. *Leptura scutellata* F.).

Verbreitungskarten: *Bembidion striatum* F.: Netolitzky (1).; *Anisotoma* (*Liodopria*) *serricornis* Gyll.: Vaternahm.

Verbreitung: von *Hypomiolispa*: Kleine (5); — desgl. der *Lagriinae*: Borchmann; — desgl. der *Carab. lineatus*-Gruppe: Born (4).

Inselwelt.

Andamanen: Champion (5) (*Dascill.*). — **Azoren:** Born (2). — **Fidschi-Inseln, Samoa usw.:** Champion (5) (*Dascill.*). — **Hawaiische Inseln:** Bridwell (1), *Broscosnymus optatus* Sharp), (2) (*Bruchidae* und ihre Parasiten); Illingworth (*Dermestes vulpinus* Fabr.); Timberlake (*Metromenus palmae*, Aufzucht). — **Molukken** siehe unter Asien, Malayischer Archipel. — **Neu-Guinea:** Gebien (*Setenis*). — Nord: Weise (*Chrysom.*), (2) *Coccin.*). — Süd: Borchmann (*Lagriopsis* n. g., 2 n. spp.). — Südost: Borchmann (*Calogria* 1 n. sp.). — Sabang: Borchmann (*Bothrichara* n. g., 1 n. sp. — Baining Berge: Borchmann (*Lagria* 1 n. sp.). — Deutsch-Guinea: Borchmann (*Bothrichara* n. g., 2 n. spp.). — Niederländ.-Guinea: Bivak-Eiland: Borchmann (*Bothrichara* 2 n. spp., 1 n. varr.). — **Nicobaren:** Champion (5) (*Dascill.*). — **Philippinen:** Borchmann (*Helogria* n. g., 1 n. sp..; *Lagria* 1 n. sp.); Heller (3) (*Languriinae*); Moser (3) (*Cetonid.* n. sp.); Schultze, W. (5. Beitr., 9 neue Spp. von *Alcides*, 1 n. subsp.) (2) (6. Beitr. 12 neue Spp.). — Ost-Negros, Mt. Caulaon: Borchmann (*Lagria* 1 n. sp.).

Holarktisches Gebiet.

Holarktisches Gebiet: Obenberger (6) (*Anthaxia*).

Paläarktisches Gebiet.

Paläarktisches Gebiet: Bernhauer (1) (neue *Quedius*-Spp.); Bickhardt (4) (*Hister Solskyi* Schm.); (6) (*Histeridae*, neue u. Bemerk. zu bekannten); Hubenthal (3 No. 46) (*Anomala*-Spp.); Obenberger (1), (2) (*Buprest.* n. spp. u. varr.), (3) (4 n. spp.), (4) *Actenodites*), (5) (46 n. spp.), (6) (Holarkt. *Anthaxia*), (7) (*Trachydin.* 24 Spp.).; Reitter (3) (*Pselaphini.* Gatt.), (5) (*Elater* neue Formen); Zimmermann (1) (*Hydroporus* 1 n. subsp.).

Europa.

Mitteleuropa, nördlich: Czizek (Höhlenkäfer).

Deutschland: Schumacher (*Carabus auratus* L.) — **Baden:** Karlsruhe: Bierig (2) (*Carabus violaceus*). — **Bayern:** Ampergebiet: Meyer. — **Brandenburg:** Delahon (Nachträge zu Schilsky); Neresheimer u Wagner (1) (VI dar. *Actidium* 1 n. sp.), (2) (VII. dar. *Ceuthorrhynchus* 1 n. ab.); Poutiers; Schirmer (1), (3) (Zu- u. Abgänge). — Groß Machnower Weinberg: Schirmer (2); Schulze, P. (3) (Neuheiten. Zusammenstellung der bisherigen Funde usw.). — Fundortsangaben seltener Käfer: Schulze, P., Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 383 (nach v. Rothenburg, Ent. Zeitschr. intern. Ver. 19, 1905 p. 160: *Carabus* 1, *Chlaenius* 2, *Dytiscus*, *Velleius*, *Hoplosia* u. *Liopus*). Schirmer (*Buprest.*-Zahl der märkischen Spp. 52). Deutsche entom. Zeitschr. 1908 p. 158. — Neu f. das Gebiet: *Larinus obtusus* Gyll. siehe unter Syst. — Nassau und Frankfurt: für das Gebiet neue Spp. Bickhardt in Hubenthal (4 No. 60) p. 183: *Omalium septentrionis*, *Xylodromus cephalotes*, *Aleochara spadicea* u. *Catops Dorni*); durch Ausgraben von Maulwurfsnestern festgestellt. — **Hamburg:** Stern (Nachträge zu Koltze). — **Holstein,** Ost-: Künnemann (1) (2. Beitrag). — **Nordseeküste:** von Varendorff. — **Sachsen:** Eisleben: Feige (im Verzeichn. von Eggers fehlende Spp.). — **Schlesien:** Kolbe, W. (Beitrag). — Grünberg i. Schl.: Schmidt (2) (neue Käfergallen). — **Schwaben:** Schwäbische Alp: Pinhard (*Carabus*-Rassen). — **Westfalen:** Eigen („Kriegsbeute").

Elsaß-Lothringen: Paul Meyer in Hubenthal (3 No. 47) (Scherdlin's Katalog).

Frankreich: Bedel (3) (Fundorte für *Atranus collaris* Mén.). — Armorica: (Bretagne, Normandie): Houlbert. — Süd: Camargue, Agay u. Seealpen: Rapp (Ausbeute). — Hérault: Lichtenstein (Biologie einiger Käfer). — Reims: Bellevoye (Schädlinge). — Seealpen: Born (5) (*Carabus*). — Albaron an der Bahnlinie zwischen Les Stes. Maries u. Arles: Rapp p. 48.

Schweiz: Breit (*Cryptocephalus*). — Basel u. weitere Umgegend: Huber (die wärmeliebende Tierwelt).

Großbritanien: Champion (4) (*Atomaria zetterstedti* Zett.); Morley (*Donacia clavipes* at home); Sharp (1) (*Erythrapion* 3 n. spp.). — Für die Fauna neu: *Coenocara subglobosa* Muls.: Donisthorpe (2). — *Scaphium immaculatum* Oliv.: Harwood. — *Trogophloeus impressus* Lac.: Newbery. — **England.** Middlesex, Surrey, Kent, Hants, Berks, Devon u. Oxford: Sharp, D. (2). — Berkshire: Sharp, W. E. (*Melanophila acuminata* De G.). — Brighton: Ryle (*Col.*). — Crowthorne (A Parish of Berkshire): Sharp, W. E. (2). — Cornwall: Champion (8) (Küstenbesucher). — Cumberland: Britten (*Choleva*). — Devon: Bartlett (*Acanthocinus aedilis*). — Süd: Champion (8) (Küstenbesucher). — Kent: Britten (*Choleva*). — London:

Newbery (*Lophocateres pusillus* Klug, ein Kosmopolit). — Oxford: Britten (*Choleva*). — Richmont Park: Donisthorpe (1) (*Cryptophagus lovendali* Ganglb.). — Suffolk: Bedwell. — Swansea: Tomlin (*Hammaticherus lacordairei* Gahan). — **Schottland:** Evans (*Apion miniatum* Germ.); Murphy (Wiedervorkommen von *Anchomenus* [*Agonum*] *sahlbergi* Chaud.). — Süd-Zentral: Britten (*Choleva*).

Niederlande: Everts (1) (*Col.* in Vogelnestern); (2) (neue Fundorte für die Fauna); (3) (*Cetonia* [*Potosia*] *cuprea* F.).

Belgien: vacat.

Böhmen: Minck (*Oryctes*), Roubal (*Lasioderma aterrimum* Roubal).

Albanien: Reitter (7) (3 n. spp. + 1 n. var.), (11) (4 n. spp., 1 n. ab. + 1 n. var.). — **Albanien (Nord) - Montenegro:** Apfelbeck (12 neue Spp.. Neue Sub pp., 1 neue Var., 1 n. subg.).

Österreich: Dalmatien: Fleischer (3) (*Coptocephala* 1 n. ab.); Müller (*Molops*). — Istrien: Breit (*Cryptocephalus*). — Krain: Breit (*Cryptocephalus*); von Gspan (*Anophthalmus*); Reitter (1) (*Anophthalmus* 1 n. subsp.). — Kroatien: Müller (*Molops*). — Kroatisches Montangebiet: Stiller (1), (2) (divers. *Col.* auch Ameisengäste). — Mähren: Fleischer (1) (biologische Notizen), (2) (neue Aberr.: *Acidota*, *Chrysomela*); Czizek (Höhlenkäfer). — Österr.-Schlesien: Landrock (*Mycetophila* 1 n. sp.); von Wanka (2. Beitrag, für das Gebiet neue Formen). — Tirol: Breit (*Cryptocephalus*); Müller (*Molops*). — Süd: Reitter (9) (bemerkenswerte Funde).

Ungarn: Minck (*Oryctes*); Müller (*Molops*). — Süd: Retyezát-Fauna: Szilády (vertikale Studien).

Galizien: Bierig (1) (*Carab.* diverse Spp., neu: *Phricocarabus* 1 n. subsp.); Breit (*Cryptocephalus*).

Dänemark: Hansen (*Rhynchophora* excl. *Ipidae*).

Schweden: Kemmer (*Anchomenus thoreyi* Dej. für die Fauna neu). — Götaland: Trägårdh (*Monoch. sutor* L.). — Hjälmarstrand: Jansson.

Rußland: Chodecz: Wolski u. Sloninski.

Kaukasus: Siehe Asien.

Polen: Tarnani (Obst- u. Gemüsebauschädlinge). — Polen als tiergeographischer Begriff: Pax. — Bialowies in deutscher Verwaltung: siehe p. 7. — Zamoyski: Tenenbaum (Liste der *Col.*). — Russisch Polen: Minck (*Oryctes*).

Finnland: Frey (1), (2) (2 für die Fauna neue *Col.*: *Bledius bicornis* u. *Apion sedi*); Hellén (erbeutete *Col.*). — Abotrakten: Frey (1).

Spanien u. Portugal: vacant.

Italien: Abruzzen: Breit (*Cryptocephalus*). — Campania: Breit (*Cryptocephalus*). — Toscana: Breit (*Cryptocephalus*). — Nord: Reitter (9) (bemerkenswerte Funde). — Sizilien: Reitter (4) (*Peritryssus* n. g., 1 n. sp.).

Rumänien: Breit (*Cryptocephalus*).

Balkanhalbinsel: Apfelbeck (2) (*Sphaerosoma*); Netolitzky (3) (*Asaphidion* 1 n. subsp.).

Bosnien: Müller (*Molops*).

Bulgarien: Müller (*Molops*).

Griechenland: Breit (*Cryptocephalus*).

Herzegowina: Breit (*Cryptocephalus*); Reitter (8) (*Cephennium* 2 n. spp.).

Serbien: Müller (*Molops*).

Türkei: Müller (*Molops*), Reitter (2) (*Bergrothia* 1 n. sp.); Viehmeyer (*Pichardia schimmeri*).

Mittelmeergebiet: Vergleiche die anliegenden Länder im Einzelnen.

Asien.

Annam: Gebien (*Setenis*), Moser (3) (*Cetonia* n. sp.). — Litorale: Vitalis de Salvaza. — Tonkin: Bedel (1) (*Episcapha* 1 n. sp.), Bourgoin (1) (*Macronota flavofasciata* Moser usw.), Gebien (*Setenis*).

Bengalen, Assam, Bhutan, Sikkim: Champion (5) (*Dascill.*).

Birma: Champion (5) (*Dascill.*). — Karen Mts.: Borchmann (*Auristira* n. g., 1 n. sp.).

Ceylon: Cameron, Champion (5) (*Dascill.*), Gebien (*Setenis*), Speyer (*Xyleborus fornicatus* Eich.). — Matale, Nalanda (Anuradhapura): Borchmann (*Heterogria* 2 n. spp.).

China: Bernhauer (3) (*Phucobius* n. sp.), Born (1) (*Carabus*). — Südost: Champion (5) (*Dascill.*), Gebien (*Setenis*). — Südwest: Hauser (*Apotomopterus davidis* Deyr. u. seine Varr.). — Südost u. Südwest: Bedel (1) (*Episcapha* je 1 n. sp.). — Fokien: Borchmann (*Arthromacra* 2 n. spp.). — Kiautschou: Borchmann (*Bothynogria* 1 n. sp.). — Lü Shan: Born (3) (*Coptolabrus gustus* 1 n. subsp.), Gebien (*Setenis*).

Cochinchina (franz.): Champion (5) (*Dascill.*).

Formosa: Moser (3) (*Cetonid.* n. sp.).

Hinterindien: Laos: Bedel (1) (*Episcapha* 1 n. sp.), Gebien (*Setenis*).

Indien: Champion (6) (*Melanophila* usw.), Wasmann (1) (Myrmecophile u. termitophile *Coleopt.*). — Nordwest: Cameron, Champion (6). — Bombay usw.: Champion (5) (*Dascill.*). — Madras: Champion (5) (*Dascill.*), Gebien (*Setenis*). — Manipur u. Calcutta: Borchmann (*Auristira* n. g., 1 n. sp.). — Nilgiri Hills: Borchmann (*Lagria* [*Lagriella*] 2 n. spp., *Ctenolagria* n. g. 2 n. spp., *Heterogria* 1 n. sp., *Lagriocera* 1 n. sp.). — Madura, Nilgiri Hills: Borchmann (*Cerolagria* 1 n. sp.). — Shembanganur, Madura: Borchmann (*Ctenolagria* n. g., 1 n. sp.).

Kaukasus: Breit (*Cryptocephalus*)., Minck (*Oryctes*), Reitter (6) (*Lomechusa* 1 n. sp.), Roubal (*Aphodius* 1 n. sp.).

Kleinasien: Breit (*Cryptocephalus*).

Malayische Halbinsel: Champion (5) (*Dascill.*). Gebien (*Setenis*).

Pamir siehe Zentralasien.

Persien: Breit (*Cryptocephalus*).

Siam: Borchmann (*Lagria* 1 n. sp.).

Sibirien: Ost- u. West: Breit (*Cryptocephalus*).

Sikkim: Borchmann (*Arthromacra* 1 n. sp.), Champion (5) (*Dascill.*).

Tibet: Breit (*Cryptocephalus*).

Tjibodas: Borchmann (*Cerogria* 1 n. sp.).

Turkestan, Chinesisch: Breit (*Cryptocephalus*).

Pamir, Zentralasien usw.: Breit (*Cryptocephalus*).

Zentralasien: Minck (*Oryctes*).

Indo-malayisches Gebiet: Bernhauer (5).

Australasien: Gebien (*Setenis*).

Große Sundainseln. Sumatra: Champion (5) (*Dascill.*). Moser (3) (*Cetonid.* n. sp.). — Batu-Lawi: Borchmann (*Ocoptera* n. g., 1 n. sp.). — Java: Borchmann (*Cerogria* 1 n. sp.); Cameron. Champion (5) (*Dascill.*), Gebien (*Setenis*). — Borneo: Borchmann (*Cerogria* 2 n. spp.), Cameron, Champion (5) (*Dascill.*). — Celebes, Südost: Borchmann (*Ecnolagria* n. g., 1 n. sp.). — Makassar: Borchmann (*Cerolagria* 4 n. sp.).

Kleine Sundainseln: Champion (5) (*Dascill.*).

Molukken: Bedel (1) (*Episcapha* 1 n. sp.), Champion (5) (*Dascill.*), Gebien (*Setenis*). — Batjan: Borchmann (*Gronophora* 1 n. sp.). — Ceram: Borchmann (*Lagriopsis* n. g., 2 n. spp.). — Ceram u. Nordwest-Buru: Central-Gebirge: Borchmann (*Notholagria* n. g., 1 n. sp.).

Afrika.

Afrika: Alluaud (1) (*Chlaenius*), (3) (*Selina* Motsch.), Heller (1) (*Erotylidae*) (2) (Ergänzungen zu 1).

Nordafrika: Pin d'Alep: de Peyerimhoff (3) (2 n. spp., 1 n. subsp.). — Djurdjura: de Peyerimhoff (4) (3 n. spp.). — Aurès: de Peyerimhoff (5) (3 n. spp., 1 n. subg.). — **Ägypten:** Champion (5) (*Dascill.*), Clainpanain (*Coleopt. Xyloph.* Auftreten). — **Algier:** Desbordes (1) (*Pachylopus* 1 n. sp.), Minck (*Oryctes*). — **Marokko:** Du Buysson (*Elateridae* neue Spp.), Théry (*Aphodius* 1 n. sp.). — **Tunis:** Desbordes (2) (*Pachylopus*), Minck (*Oryctes*). — Süd: Chobaut (1) (2 neue Spp. *Hionthisoma* 1, *Helops* 1+1 n. var.).

Westafrika: Angola: von Hoschek-Mühlheim (*Bupr.*), Moser (3) (*Cetonid.* n. sp.). — **Elfenbeinküste:** Alluaud (1) (*Chlaenius*). — **Gabun:** Borchmann (*Chrysolagria* 3 n. spp.; *Lagria* 1 n. sp.). — **Kamerun:** Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). Süd: Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.), Moser (3) (*Cetonid.* n. sp.). — Südost: Borchmann (*Adynata* 1 n. sp.). — Lolodorf: Borchmann (*Cerolagria* 1 n. sp.). — Jaunde: Borchmann (*Lagria* [*Derolagria* n. g.] 1 n. sp.). — Mundame: Borchmann (*Chrysolagria* 2 n. spp.). — **Portugisisch Guinea:** Borchmann (*Adynata* 1 n. sp.). — Sierra Leone: Champion (5) (*Dascill.*). — **Aschanti, Togo:** Champion (5) (*Dascill.*). Heller (6) (*Blatticephalus* n. g., 1 n. sp.). — **Togo:** Bismarckburg: Borchmann (*Acritolagria* 1 n. sp., n. g.). — **Spanisch Guinea:** Borchmann (*Adynata* 2 n. spp., *Allocera* n. sp.), — Nkolentangan: Borchmann (*Entypodera* 4 n. spp., *Allocera* 6 n. spp.). — Uelleburg: Borchmann (*Allocera* 1 n. sp.).

Zentralafrika: Moser (3) (*Cetonid.* n. sp.). — **Ituri am oberen Kongo:** Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — **Kongo:** Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). belgischer: Kleine (7) (*Taphroderini*), Moser (3) (*Cetonid.* n. sp.). — französischer: Moser (3) (*Cetonid.* n. sp.). — **Nyassa-See:** Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — **Ruwensori:** Borchmann (*Lagria* [*Derolagria* n. g.] 1 n. sp.). — **Tanganjika:** Borchmann (*Allocera* n. sp., *Chrysolagria* n. spp.). — **Uganda:** Borchmann (*Adynata* 1 n. sp.).

Ostafrika: Fleutiaux (2) (13 neue Spp.), Bickhardt (6) (*Histeridae* n. sp.). — **Abyssinien:** Borchmann (*Adynata* 1 n. sp., *Lagria* 2 n. spp.). — *Harrar:* Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — Keren, Bogos: Borchmann n. g. (*Acritolagria* n. g., 1 n. sp.). — Schoa: Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — Erythraea: Asmara: Borchmann (*Lagria* 1 n. sp.). — **Britisch-Ostafrika:** von Hoschek-Mühlheim (*Bupr.*). — Uganda: Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — Mossambik, Gengere u. Andrada: Borchmann (*Entypodera* n. sp.). —

Deutsch-Ostafrika: Bickhardt (5) (*Hubenthalia* n. g., *teretrioides* n. sp.), (6) (*Histerid.* n spp.), Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp. — Madibira. Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — Aruscha: Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.) — **Kilimandscharo:** Kibonoto: Borchmann (*Chrysolagria* 1 n sp.). — Kwiro: Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — Meru: Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — Tandala, Nyassa-See: Borchmann (*Chrysolagria* n. spp.). — Tanganjika-See: Borchmann (*Allocera* n. sp., *Chrysolagria* n. spp.). — Ufiomi: Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — Uhehe: Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp.). — Umbugwe: Borchmann (*Allagria* n. g., 1 n.sp.). — Usambara, Nguelo usw.: Borchmann (*Eutrapela* 1 n. sp., 1 n. var.).

Portugiesisch Ostafrika: —.

Südafrika: Skaife (Erbsen- u. Bohnenschädlinge, *Bruchidae*). — **Natal:** Borchmann (*Chrysolagria* 1 n. sp., *Eutrapela* 1 n. sp.+1 n. var.), Champion (5) (*Dascill.*). — **Natal, Transvaal:** Borchmann (*Lagria* [*Derolagria* n. g.], 1 n. sp.). — **Rhodesia:** Borchmann (*Lagria* 1 n. sp.). — Nordwest: Hubenthal (1) (*Pheropsophus* 1 n. sp.). — **Zambesi, Rhodesia:** Champion (5) (*Dascill.*) — **Kapland:** Borchmann (*Lagria* 1 n. sp., *Eutrapela* 1 n. sp.). — **Swakopmund** = Goani Kamtes bei Brochm. = „Narub" u. „Swartbank" (holländ.). Die anderen Namen entstammen einheim. Sprachen. Kuntzen, Arch. Naturg. Jahrg. 81 Abt. A Heft 7 p. 153 oben.

Madagaskar: Alluaud (2) (*Lobocephalus*, *Brachynus* und *Styphlosomus*), Bedel (2) (*Megalodacne* 1 n. sp.), Borchmann (*Lagria* 1 n. sp.), Bourgoin (2) (*Pygora* 2 n. spp.), (3) (*Coptomia* 3 n.spp.), Champion (5) (*Dascill.*), Spaeth (1) (*Cassidin.* neue Spp.).

Amerika.

Nordamerika: Fall (*Apion* 7 neue Spp.), Nicolay u. Weiß (1) (Revision aes *Buprestis*). — Für die Fauna neu: Notman (*Boreaphilus*, neu 1 n. sp.). — **Alabama:** Schaeffer (1) (*Ostomis*). — **Alaska:** Van Dyke (3). — **Arizona:** Blaisdell (2) (3) (*Eleodes*), (4) (*Tegrodera*), Schäffer (1) (2), van Dyke (3). — **Britisch Columbien:** van Dyke (3). — **Kalifornien:** Blaisdell (1) (*Coniontis*), (2) (3) (*Eleodes*), (4) (*Tegrodera*). — Burke (1) (*Buprest.*), Chapin (*Hydnocera* 1 n. sp.), Ferris (*Leptinillus* 1 n. sp.), Garnett (1) (*Buprestis*), (3) (*Cerambycidae*). Schaeffer (1) (*Ostomis*), van Dyke (1) (*Buprest.*) (3). — Nieder-Californien: Blaisdsell (4) (*Tegrodera*). — **Canada:** Beaulne (*Coleopt.*), Liljeblad (*Mordellidae* 8 neue Spp.). — **Carolina:** Burke (1) (*Buprest.*). — Nord: Schaeffer (1). — **Claremont:** Laguna Region: Myers. — **Colorado:** van Dyke (3). — **Connecticut:** Slosson. — **Dakota:** Burke (1) (*Buprest.*) — **Florida:** Blatchley (1) (4 neue Spp.), (2) (4 neue Spp.), (3) (*Hormops*), Fischer (*Hoplia* 1 n. sp.), Leng u. Mutchler (Wasserkäfer), Schaeffer (2). — Gainsvill: Dozier. — **Idaho:** Blaisdell (2) (3) (*Eleodes*), Burke (1) (*Buprest.*), van Dyke (3). — **Labrador:** Schaeffer (1) (*Ostomis*). — **Kansas:** Hayes (2 Scar. *Cyclocephala villosa* u. *Anomala binotata*). — **Louisiana:** Burke (1) (*Buprest.*). — **Maine:** Woods (1) (*Altica* 3 n. spp.). — **Mexiko:** Moser (1), (2) (*Melolontid.* n. sp.). — Amerika nördl. von Mexiko: van Dyke (3) (*Silis* spp.). — **Michigan:** Whitfish Point: Andrews. — **Montana:** Burke (1) (*Buprest.*). — **New Jersey:** Nicolay u. Weiß (*Chalepus rubra* Web.). — **New Mexiko:** Burke (1) (*Buprest.*), Wickham (*Eleodes* 1 n. sp.). — **Nevada:** Blaisdell (2) (3) (*Eleodes*). — **New York:** Sharp, D. (4) (*Ithycerus noveboracensis*).

— **Oregon:** Blaisdell (1) (*Coniontis*), (2) (3) (*Eleodes*), Burke (1) (*Buprest.*)., van Dyke (1) (*Buprestis* 3 n. spp.). — **Pennsylvanien:** Knull (*Eupogonius* 1 n. sp.). — **Texas:** Schaeffer (1) (*Ostomis*), (2). — **Utah:** Blaisdell (2) (3) (*Eleodes*), Burke (1) (*Buprest.*), van Dyke (3) — **Vereinigten Staaten:** Van Dyke (4) (*Comstockia* n. g., 1 n. sp.). — **Virginia:** Burke (1) (*Buprest.*)., Leng (2) (*Piezocorynus* 1 n. sp.), Robinson (*Col.* auf d. Dead Black Oak). — **Washington:** Blaisdell (2) (3) (*Eleodes*), Buske (1) (*Buprest.*), van Dyke (3).

Zentralamerika: Moser (1), Spaeth (2) (*Cassid.* n. spp.).

Westindien: Cuba: Moser (1). — Hayti: Moser (1). — Jamaica: Moser (1). — Leewards Inseln: Bickhardt (6) (*Histerid.* n. sp.), Champion (5) (*Dascill.*), Moser (1). — Porto Rico: Moser (1). — St. Domingo: Moser (1). — Windwards Inseln: Champion (5) (*Dascill.*).

Südamerika: Bernhauer (2) (neue *Staphyl.*), (4) (*Quediini*). Champion (3) (neue Spp. von der Darwinreise auf d. „Beagle), Spaeth (2) (*Cassid.* neue Spp.). — **Bolivia:** Moser (1), (2) (*Melolonthid.* n. sp.), (3) (*Cetonid.* n. sp.). — **Brasilien:** Champion (5) (*Dascill.*), Moser (1) (2) (*Melolonthid.* n. sp.), (3) (*Cetonid.* n. sp.), Pic (1) (*Statice* n. sp.), (2) (*Poecilesthus* 1 n. sp.). — **Chile:** Champion (1) (2), Denier (*Picnoseus*), Leng (3) (*Cicindelidae*). — **Columbia:** Blair (3) (*Dacoderus acanthomma* n.sp.), Heller (4) (*Rhipidius*-Frage), Moser (2) (*Melolonthid.* n.sp.). — **Ecuador:** Champion (5) (*Dascill.*), Heller (7) (*Cadogenius* n. g., 1 n. sp.), Moser (2) (*Melolonthid.* n. sp.), (3) (*Cetonid.* n. sp.). — **Guiana:** Champion (5) (*Dascill.*), Moser (2) (*Melolonthid.* n. sp.), Pic (1) (*Statice* n. sp.). — **Paraguay:** Moser (1), (2) (*Melolonthid.* n. sp.). — **Patagonien:** Moser (2) (*Melolonthid.* n. sp.). — Tierra del Fuego: Champion (1) (*Sysciophthalmus* 1 n. sp.). — **Peru:** Heller (5) (*Cantholethrus* 1 n.sp.), Moser (2) (*Melolonthid.* n.sp.). — **Venezuela:** Moser (1), (2) (*Melolonthid.* n. sp.).

Australien.

Australien: Lea (1) (2), Weise (1) (*Chrysom.*). — **Blackall Range:** Borchmann (*Lagria* 1 n. sp.). — **Queensland:** Kuranda: Borchmann (*Lagria* 1 n. sp.). — **Victoria:** Borchmann (*Ecnolagria* n. g., 1 n. sp.). — **Westaustralien:** Champion (5) (*Dascill.*). — **Tasmanien:** Lea (1).

Weiteres siehe unter den einzelnen Arten.

Systematik.

Die in der Wien. Entom. Zeitg. 1918 behandelten Spp. konnten noch nicht berücksichtigt werden.

Antheria ferulae von Oristano. **Krausse (1)** p. 121.

Nomina conservanda. **Apstein** p. 170—176 (zusammengestellt von Kolbe [Berlin]. *Rutelinae* p. 177 [von Ohaus]). 1. Hälfte: 1. Spalte: Die zu erhaltenden Gattungsnamen, 2. Autor, 3. Jahr. — 2. Hälfte: 1. Spalte: Die Artnamen, 2. u. 3. wie zuvor.

Acilius	Leach	1817	*sulcatus*	L.	1758
Acrocinus	Ill.	1806	*longimanus*	L.	1764
Adelocera	Latr.	1829	*fasciata*	L.	1764
Adesmia	Fisch.-Waldh.	1822	*longipes*	F.	1775

Adimonia	Laich.	1781	*tanaceti*	L.	1758
Adrastus	Eschz.	1829	*limbatus*	F.	1787
Agelastica	Redt.	1858	*alni*	L.	1758
Agonum	Bon.	1809	*uliginosum*	Er.	1837
Agrilus	Steph.	1830	*biguttatus*	F.	1837*)
Agriotes	Eschz.	1829	*lineatus*	L.	1758
Amara	Bon.	1809	*communis*	Panz.	1797
Amorphocephalus	Schönh.	1840	*coronatus*	Germ.	1817
Anisoplia	Serv.	1825	*agricola*	F.	1775
Anobium	F.	1775	*pertinax*	L.	1761
Anomala	Samouelle	1819	*frischi*	F.	1775
Anophthalmus	Sturm	1844	*schmidti*	Sturm	1844
Anthaxia	Eschz.	1829	*praticola*	Ferté	1841
Anthia	F. Weber	1801	*sexguttata*	F.	1775
Anthicus	Payk.	1798	*bifasciatus*	Rossi	1792
Anthonomus	Germ.	1821	*pomorum*	L.	1758
Anthrenus	L. Geoffr.	1762	*scrophulariae*	L.	1758
Anthribus	Lacord.	1866	*albinus*	L.	1758
Apate	F.	1775	*terebrans*	Pall.	1772
Aphodius	Ill.	1798	*fossor*	L.	1761
Aphthona	Chevr.	1842	*euphorbiae*	Schrank	1781
Apion	Herbst	1797	*apricans*	Herbst	1797
Apoderus	Ol.	1807	*coryli*	L.	1758
Aromia	Serv.	1833	*moschata*	L.	1758
Asida	Latr.	1804	*depressa*	Sol.	1836
Astynomus	Steph.	1839	*aedilis*	L.	1758
Atenchus	F. Weber	1801	*sacer*	L.	1758
Athous	Eschz.	1829	*niger*	L.	1758
Atomaria	Steph.	1830	*linearis*	Steph.	1836
Atractocerus	Palis.	1801	*brevicornis*	L.	1758
Attagenus	Latr.	1807	*pellio*	L.	1761
Attelabus	L.	1758	*curculionoides*	L.	1758
Balaninus	Germ.	1817	*nucum*	L.	1758
Baris	Germ.	1824	*coerulescens*	Scop.	1763
Batocera	Cast.	1840	*rubus*	L.	1758
Bembidium	Latr.	1804	*velox*	L.	1761
Blaps	F.	1775	*mortisaga*	L.	1758
Bledius	Leach	1832	*taurus*	Germ.	1817
Bostrychus	L. Geoffr.	1762	*capucinus*	L.	1758
Brachynus	F. Weber	1801	*crepitans*	L.	1761
Brachonyx	Schönh.	1826	*pineti*	Payk.	1792
Brachycerus	Ol.	1790	*apterus*	L.	1758
Brachyderes	Schönh.	1826	*incanus*	L.	1758
Brachytarsus	Schönh.	1826	*varius*	F.	1787
Brenthus	F.	1787	*anchorago*	L.	1758
Brontes	F.	1801	*planatus*	L.	1761

*) Stimmt das?

Broscus	Panz.	1813	*cephalotes*	L.	1761
Bruchus	L.	1767	*pisi*	L.	1767
Buprestis	L.	1758	*gigantea*	L.	1758
Byrrhus	L.	1767	*pilula*	L.	1761
Byturus	Latr.	1796	*tomentosus*	F.	1775
Calandra	Clairv.	1798	*granaria*	L.	1758
Callidium	F.	1775	*violaceum*	L.	1758
Calosoma	F. Weber	1801	*sycophanta*	L.	1761
Campylus	Fisch.-Waldh.	1823	*linearis*	L.	1758
Cantharis	L.	(1736)	*vesicatoria*	L.	1758
Carabus	L.	1758	*auratus*	L.	1761
Cardiophorus	Eschz.	1829	*biguttatus*	Ol.	1790
Cassida	L.	1758	*viridis*	L.	1758
Cebrio	Ol.	1790	*gigas*	L.	1787
Cerambyx	L.	1758	*heros*	Scop.	1763
Cetonia	F.	1775	*aurata*	L.	1758
Ceuthorhynchus	Germ.	1824	*cyaneipennis*	Germ.	1824
Chaetocnema	Steph.	1831	*concinna*	Märsham	1802
Chalcophora	Sol.	1833	*mariana*	L.	1758
Chalcosoma	Hope	1837	*atlas*	L.	1764
Chilocorus	Leach	1815	*bipustulatus*	L.	1758
Chrysobothrys	Eschz.	1829	*affinis*	F.	1794
Chrysomela	L.	1758	*staphylea*	L.	1758
Cicindela	L.	1758	*campestris*	L.	1758
Cionus	Clairv.	1798	*scrophulariae*	L.	1758
Cis	Latr.	1796	*boleti*	Scop.	1763
Cistela	F.	1775	*ceramboides*	L.	1761
Claviger	Preyssl.	1790	*testaceus*	Preyssl.	1790
Cleonus	Schönh.	1826	*sulcirostris*	L.	1758
Clerus	L. Geoffr.	1762	*formicarius*	L.	1761
Clytra	Laich.	1781	*quadripunctata*	L.	1758
Clytus	Laich.	1784	*arietis*	L.	1758
Cnemidotus	Ill.	1802	*caesus*	Duft.	1805
Cneorhinus	Schönh.	1826	*geminatus*	F.	1787
Coccinella	L.	1758	*septempunctata*	L.	1758
Collyris	F.	1801	*longicollis*	F.	1787
Colydium	F.	1793	*elongatum*	F.	1801
Copris	L. Geoffr.	1762	*lunaris*	L.	1758
Corymbetes	Latr.	1834	*aeneus*	L.	1758
Corynetes	Herbst	1791	*coeruleus*	Herbst	1775
Crioceris	L. Geoffr.	1762	*merdigera*	L.	1758
Cryptocephalus	L. Geoffr.	1762	*coryli*	L.	1758
Cryptophagus	Herbst	1792	*dentatus*	Herbst	1793
Cryptorhynchus	Ill.	1807	*lapathi*	L.	1758
Crypturgus	Er.	1836	*pusillus*	Gyll.	1813
Cucujus	F.	1775	*sanguinolentus*	L.	1758
Cupes	F.	1801	*capitatus*	F.	1801
Cybister	J. Curt.	1832	*roeseli*	Fuessly	1775

Cychrus	F.	1794	*rostratus*	L.	1761
Cyphon	Payk.	1798	*variabilis*	Thunb.	1787
Dascillus	Latr.	1796	*cervinus*	L.	1758
Dasytes	Payk.	1798	*niger*	L.	1761
Dendroctonus	Er.	1836	*micans*	Kug.	1794
Dermestes	L.	1758	*lardarius*	L.	1758
Desmonota	Hope	1839	*variolosa*	F. Weber	1801
Dicranorhina	Hope	1837	*micans*	Drury	1773
Dictyopterus	Latr.	1829	*rubens*	Gyll.	1817
Ditomus	Bon.	1809	*cephalotes*	Dej.	1826
Donacia	F.	1775	*crassipes*	F.	1775
Dorcadion	Dalm.	1817	*fuliginator*	L.	1758
Dorcus	W. M'Leay	1819	*parallelepipedus*	L.	1758
Doryphora	Ill.	1807	*aestuans*	L.	1758
Dorytomus	Steph.	1831	*tortrix*	L.	1761
Drasterius	Eschz.	1829	*bimaculatus*	Rossi	1790
Drilus	Ol.	1790	*flavescens*	Rossi	1798
Dynastes	Kirby	1840	*hercules*	L.	1750
Dyschirius	Bon.	1813	*aeneus*	Dej.	1825
Dytiscus	L.	1758	*marginalis*	L.	1758
Elaphrus	F.	1801	*uliginosus*	F.	1801
Elater	L.	1758	*sanguineus*	L.	1758
Eleodes	Eschz.	1829	*angulata*	Eschz.	1829
Emenadia	Cast.	1840	*praeusta*	Gebl.	1830
Endomychus	Panz.	1795	*coccineus*	L.	1758
Epilachna	Chevr.	1844	*chrysomelina*	F.	1775
Ergates	Serv.	1832	*faber*	L.	1761
Erotylus	F.	1775	*giganteus*	L.	1758
Euchirus	Burm.	1840	*longimanus*	L.	1758
Eumolpus	F. Weber	1801	*surinamensis*	F.	1775
Falagria	Mannerh.	1830	*sulcata*	Payk.	1789
Galeruca	L. Geoffr.	1762	*nymphaeae*	L.	1758
Geotrypes	Latr.	1796	*stercorarius*	L.	1761
Gibbium	Scop.	1777	*scotias*	L.	1781
Gnathocerus	Thunb.	1814	*cornutus*	F.	1798
Gnathosia	Fisch.-Waldh.	1821	*glabra*	Fisch.-Waldh.	1821
Gnorimus	Serv.	1825	*nobilis*	L.	1758
Goliathus	Lm.	1801	*giganteus*	Lm.	1817
Gymnetron	Schönh.	1826	*noctis*	Herbst	1795
Gyrinus	L. Geoffr.	1762	*natator*	L.	1761
Haliplus	Latr.	1806	*fulvus*	F.	1801
Haltica	L. Geoffr.	1762	*oleracea*	L.	1758
Harpalus	Latr.	1804	*aeneus*	F.	1775
Heilipus	Germ.	1824	*catagraphus*	Germ.	1824
Helodes	Latr.	1796	*minuta*	L.	1758
Helops	F.	1775	*coeruleus*	L.	1764
Hispa	L.	1767	*atra*	L.	1767
Hister	L.	1758	*fimetarius*	Herbst	1792

Hoplia	Ill.	1803	*farinosa*	L.	1758
Hydrobius	Leach	1817	*fuscipes*	L.	1761
Hyprochares	Latr.	1825	*caraboides*	L.	1761
Hydrophilus	L. Geoffr.	1762	*piceus*	L.	1761
Hydroporus	Clairv.	1806	*dorsalis*	F.	1792
Hylastes	Er.	1836	*ater*	Payk.	1800
Hylastinus	Bedel	1876	*obscurus*	Marsham	1802
Hylecoetus Latr.	Latr.	1806	*dermestoides*	L.	1761
Hylesinus	F.	1801	*crenatus*	F.	1787
Hylobius	Germ.	1817	*abietis*	L.	1785
Hylurgus	Latr.	1807	*ligniperda*	F.	1792
Inca	Serv.	1825	*clathratus*	Ol.	1792
Ips	F.	1776	*quadripustulatus*	L.	1761
Julodis	Eschz.	1829	*onopordi*	F.	1787
Lacon	Cast.	1836	*murinus*	L.	1758
Lagria	F.	1775	*hirta*	L.	1758
Lamia	F.	1775	*textor*	L.	1758
Laemophloeus	Cast.	1840	*ferrugineus*	Steph.	1831
Lamprorhiza	Jaquel.	1859	*splendidula*	L.	1758
Lampyris	L. Geoffr.	1762	*noctiluca*	L.	1758
Larinus	Germ.	1824	*jaceae*	F.	1775
Lathridius	Herbst	1793	*lardarius*	De Geer	1775
Lathrobium	Grav.	1806	*brunneipes*	F.	1792
Lebia	Latr.	1804	*cyaneocephala*	L.	1761
Leistotrophus	Perty	1830	*nebulosus*	F.	1792
Lema	F.	1798	*melanopa*	L.	1758
Leptinotarsa	Stål	1858	*decemlineata*	Say	1823
Leptoderus	Sturm	1849	*hohenwarti*	Schm.	1832
Leptura	L.	1758	*virens*	L.	1758
Lepyrus	Schönh.	1826	*colon*	L.	1771
Lethrus	Scop.	1777	*cephalotes*	Pall.	1771
Limobius	Schönh.	1847	*dissimilis*	Herbst	1795
Limonius	Eschz.	1829	*cylindricus*	Payk.	1771
Lina	Reit.	1858	*populi*	L.	1758
Lixus	F.	1801	*cylindricus*	Herbst	1784
Longitarsus	Latr.	1829	*atricillus*	L.	1761
Lucanus	Scop.	1763	*cervus*	L.	1758
Luciola	Cast.	1833	*italica*	L.	1758
Lycoperdina	Latr.	1829	*bovistae*	F.	1792
Lymexylon	F.	1775	*navale*	L.	1761
Macrochirus	Schönh.	1838	*longipes*	Drury	1793
Macrotoma	Serv.	1832	*palmata*	F.	1801
Magdalis	Germ.	1818	*cerasi*	L.	1758
Malachius	F.	1775	*bipustulatus*	L.	1761
Malthinus	Latr.	1806	*fasciatus*	Ol.	1790
Malthodes	Kiesenw.	1852	*pellucidus*	Kiesenw.	1852
Manticora	F.	1801	*maxillosa*	F.	1801
Mecinus	Germ.	1821	*janthinus*	Germ.	1821

Megasoma	Kirby	1825	*elephas*	F.	1775
Meligethes	Steph.	1830	*aeneus*	F.	1775
Meloe	L.	1758	*proscarabaeus*	L.	1758
Melolontha	F.	1775	*vulgaris*	F.	1775
Mesosa	Serv.	1835	*nebulosa*	F.	1781
Metoecus	Gerst.	1855	*paradoxus*	L.	1761
Miarus	Steph.	1831	*campanulae*	L.	1758
Microzoum	Redt.	1849	*tibiale*	F.	1781
Molytes	Schönh.	1826	*germanus*	L.	1758
Mononychus	Germ.	1824	*pseudacori*	F.	1801
Mordella	L.	1758	*aculeata*	L.	1761
Mormolyce	Hagenb.	1825	*phyllodes*	Hagenb.	1825
Myelophilus	Eichh.	1879	*piniperda*	L.	1758
Mylabris	F.	1775	*cichorii*	L.	1758
Myrmedonia	Er.	1837	*canaliculata*	F.	1787
Nanophyes	Schönh.	1845	*lythri*	F.	1787
Nebria	Latr.	1806	*brevicollis*	F.	1792
Necrophorus	F.	1775	*vespillo*	L.	1761
Necydalis	L.	1758	*major*	L.	1758
Nemosoma	Latr.	1804	*elongatum*	L.	1761
Niptus	Boield.	1856	*hololeucus*	Fald.	1835
Nitidula	F.	1775	*bipustulata*	L.	1761
Nosodendron	Latr.	1807	*fasciculare*	Ol.	1790
Notoxus	L. Geoffr.	1762	*monoceros*	L.	1761
Oberea	Muls.	1839	*oculata*	L.	1758
Oedemera	Ol.	1795	*virescens*	L.	1767
Omalium	Grav.	1802	*rivulare*	Payk.	1789
Omophron	Latr.	1804	*limbatus*	F.	1777
Onthophagus	Latr.	1807	*camelus*	F.	1787
Onthophilus	Leach	1817	*striatus*	F.	1801
Opatrum	F.	1775	*sabulosum*	L.	1761
Orchestes	Ill.	1804	*quercus*	L.	1758
Orina	Lacord.	1874	*gloriosa*	F.	1781
Oryctes	Ill.	1798	*nasicornis*	L.	1758
Osmoderma	Serv.	1825	*eremita*	L.	1758
Otiorhynchus	Germ.	1824	*ligustici*	L.	1758
Oxypodus	F.	1792	*rufus*	L.	1761
Paederus	F.	1775	*riparius*	L.	1761
Panagaeus	Latr.	1804	*crux major*	L.	1758
Parnus	F.	1792	*luridus*	Er.	1848
Paussus	L.	1775	*turcicus*	Friv.	1835
Pedinus	Latr.	1796	*femoralis*	L.	1767
Pelobius	Schönh.	1808	*hermanni*	F.	1792
Peltis	Ill.	1798	*grossa*	L.	1761
Philonthus	J. Curt.	1825	*splendens*	F.	1792
Phosphaenus	Cast.	1833	*hemipterus*	L. Geoffr.	1762
Phyllobius	Germ.	1824	*argentatus*	L.	1758
Phyllopertha	Steph.	1830	*horticola*	L.	1761

Phyllotreta	Foudras	1860	*nemorum*	L.	1758
Phytonomus	Schönh.	1826	*punctatus*	F.	1775
Pimelia	F.	1775	*bipunctata*	F.	1781
Pissodes	Germ.	1824	*notatus*	F.	1787
Platycerus	L. Geoffr.	1762	*caraboides*	L.	1758
Platysoma	Leach	1817	*depressum*	F.	1787
Poecilonota	Eschz.	1829	*rutilans*	F.	1777
Polydrosus	Germ.	1824	*undatus*	F.	1781
Polyphylla	W. Harr.	1842	*fullo*	L.	1761
Prionus	L. Geoffr.	1762	*coriarius*	L.	1758
Pristonychus	Dej.	1828	*oblongus*	Dej.	1828
Pselaphus	Herbst	1792	*heisei*	Herbst	1792
Psylliodes	Latr.	1829	*chrysocephalus*	L.	1758
Pterostichus	Bon.	1809	*niger*	Schaller	1783
Ptinus	L.	1767	*fur*	L.	1761
Pyrochroa	L. Geoffr.	1762	*coccinea*	L.	1761
Pyrophorus	Ill.	1809	*noctilucus*	L.	1764
Pytho	Latr.	1796	*depressus*	L.	1767
Rhagium	F.	1775	*inquisitor*	L.	1758
Rhipidius	Thunb.	1806	*pectinicornis*	Thunb.	1806
Rhizophagus	Herbst	1793	*depressus*	F.	1801
Rhizotrogus	Latr.	1825	*stoltitialis**)	L.	1761
Rhynchites	Herbst	1797	*betulae*	L.	1758
Rhynchophorus	Herbst	1795	*palmarum*	L.	1764
Rhyncolus	Germ.	1824	*truncorum*	Germ.	1824
Rhysodes	Dalm.	1823	*sulcatus*	F.	1787
Rosalia	Serv.	1833	*alpina*	L.	1758
Sagra	F.	1792	*purpurea*	A. Lcht.	1796
Salpingus	Gyll.	1810	*ater*	Payk.	1798
Saperda	F.	1775	*carcharias*	L.	1758
Saprinus	Er.	1834	*aeneus*	F.	1775
Scarites	F.	1801	*arenarius*	Bon.	1813
Scolytus	L. Geoffr.	1762	*intricatus*	Ratzeb.	1837
Scydmaenus	Latr.	1802	*tarsatus*	Ph. W. Müll.	1822
Serica	W. M'Leay	1819	*brunnea*	L.	1758
Sibinia	Germ.	1824	*femoralis*	Germ.	1824
Silpha	L.	1758	*opaca*	L.	1758
Silvanus	Latr.	1807	*surinamensis*	L.	1758
Sisyphus	Latr.	1807	*schaefferi*	L.	1758
Sitaris	Latr.	1802	*muralis*	Forst.	1771
Sitona	Germ.	1824	*lineata*	L.	1758
Smicronyx	Schönh.	1843	*jungermanniae*	Reich.	1797
Sphodrus	Clairv.	1806	*leucophthalmus*	L.	1761
Staphylinus	L.	1767	*erythropterus*	L.	1758
Stenus	Latr.	1796	*biguttatus*	L.	1761
Strangalia	Serv.	1835	*armata*	Herbst	1784

*) Wohl *solstitialis*.

Strophosomus	Schönh.	1826	*coryli*	F.	1775
Telephorus	Schäffer	1766	*fuscus*	L.	1758
Temnochila	Westw.	1835	*coerulea*	Ol.	1790
Tenebrio	L.	1758	*molitor*	L.	1758
Thamnurgus	Eichh.	1864	*kaltenbachi*	Bach	1849
Tomicus	Latr.	1810	*typographus*	L.	1758
Trachys	F.	1801	*minuta*	L.	1758
Trechus	Clairv.	1806	*minutus*	F.	1801
Tribolium	W. M'Leay	1825	*ferrugineum*	F.	1781
Trichius	F.	1792	*fasciatus*	L.	1758
Trichodes	Herbst	1792	*apiarius*	L.	1758
Trichopteryx	Kirby	1826	*fascicularis*	Herbst	1793
Trogosita	Ol.	1790	*mauritanica*	L.	1758
Trox	F.	1792	*sabulosus*	L.	1758
Tychius	Schönh.	1826	*quinque-maculatus*	L.	1758
Valgus	Scriba	1790	*hemipterus*	L.	1758
Xyleborus	Eichh.	1864	*monographus*	F.	1792
Xylophilus	Latr.	1825	*pygmaeus*	De Geer	1774
Zabrus	Clairv.	1806	*gibbus*	F.	1794

Dazu Hinweise auf die Literatur p. 176 in Anm.

Anhang *Rutelinae* Subf. der *Scarabaeidae* von Ohaus zusammengestellt p. 177.

A. Adephaga.

1. Cicindelidae.

Cicindelidae, Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 3—4 Mon., Insektenfresser. **Weber**, p. 17. — *C.* in der subalpinen Region häufig. **Szilády**, Z. p. 68. — *C.* von Chile. **Leng (3).**

Cicindela campestris L. u. *C. gallica* Brull. auf der Madonne, im Fluge gefangen. **Rapp** p. 53. — *C. campestris* var. *connata* Heer. Ein am 12. IV. 1918 aus dem Bergholz bei Neida (S. A.) stammendes Ex. hat auf jeder Flgld. im vord. Drittel ganz nahe der Naht einen schwarzblauen Punkt mit violettem Schimmer (etwa Stecknadelkuppengröße). **Polster** in **Hubenthal** (**5** No. 66) p. 245. Ist ein ♀, bei dem dieser stets vorhandene Fleck klein u. mattschwarz, im vorliegenden Falle abnorm vergrößert ist. — *Cicindela.* Die Vertreter der Gatt. lieben warme Erdstriche, sandige, trockene Gebiete. Die Larven bewohnen enge Röhren in Sandgruben, Hohlwegen, an Lößwänden (Kaiserstuhl). *C. campestris* L. u. *silvicola* Latr. wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 51; beide am Bieler See p. 85, auf den Jurahalden zw. So. u. Aa. p. 86, v. Efringen-Müllheim p. 88. — *C. camp.* vom Schleifenberg, Reben ob Frenkendorf p. 87, desgl. von Hornfelsen p. 87; beide von Kaiserstuhl p. 90; Vogesenrandzone p. 91. — *C. circumdata* Dej. in Albaron, in trockenen Spalten des Lagunenbodens; desgl. **ab.** *marthae* **n.** (die gelbe Zeichn. der Flgld. auffallend verbreitert) in Albaron. **Rapp** p. 48. — *C. germanica* L. stark verdunkelte Form von Kassel. **Auel**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 178. — *C.* im Retyezát: *campestris* L.

850—1800 m, Mont. Subalp.; *camp.* ab. *coniuncta* D. Torre 1050—1250; ** *camp.* ab. *connata* Heer 1100**, *hybrida* L. var. *riparia* Dej. 800—1400, Mont.?, *sylvicola* Latr. 1050—1001. **Szilády** p. 113. — *C. camp.* L. Ein am 1. V. eingefangenes ♂ verschmähte Ameiseneier, fing u. fraß aber lebende Stubenfliegen u. konnte so bis zum 15. 5. gehalten werden. **Krausse,** Arch. Naturg. Jahrg. 82, 1916 (1917), Abt. 2 p. 79. — *C. hybrida* ab. *riparia* Latr. unter Steinen am Bachufer, sich merkwürdig langsam bewegend, im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *C. lunulata* F., *C. trisignata* Latr. u. *C. circumdata* Dej. v. Stes. Maries in der Camargue. **Rapp** p. 46. — *C. padosa* Duf. mit dem Aberr. *scalaris* Dej., *sabulicola* Waltl u. *Hopffgarteni* Beuth. im Sonnenschein auf dem feuchten Lagunenboden, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *C. silvatica* L. am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. — *C. silvicola* Latr. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 362. — *C. sylvicola* u. *C. campestris* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 74. — *C.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 76: *C. dentex* (p. 80[1]) Schweiz, *vernalis* (p. 85) Bayern, *hadenia* (p. 89) Schweiz, *pennina* (p. 68) Schweiz, *cephalica* (p. 32) Senegal, *petrobia* (p. 65) Schweiz. — *C.* des Litorale von Annam. **Vitalis de Salvaza.** — *C.* Zucht im Zimmer. **Stoßmeister.** — *C. longilabris novaterrae* **n. sp. Leng (4).**

Megacephala infuscata (p. 43) Ostind. **Strand** (Gistel) p. 76.

2. Carabidae.

Carabidae. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 8—15 Wch., Fleischfresser. **Weber** p. 17. — *C.* 3 sehr kleine, unbestimmte Spp. Gäste von *Solenopsis saevissima* Sm. La Plata. **Wasmann (4)** p. 214 (nach Bruch).

Abax ater Vill., *parallelus* Duft. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *A. ater* Villers im Retyezát: 1800. **Szilády** p. 114. — *A. carpathicus* (p. 35, Karpathen). **Strand** (Gistel) p. 76.

Abaxodes [n. g.] Typ.: *Argutor abaxoides* Dej. (p. 31), *nigrescens* (p. 33) (Sard.), *Dejeani* (p. 31) (Ost-Pyren.). **Strand** (Gistel) p. 76.

Acinopus picipes Ol. im Sonnenscheine auf dem feuchten Lagunenboden in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Acornius [*A. .. nais* ein Druckfehler] *metallescens* v. Oristano. **Krausse (1)** p. 121.

Acupalpus flavicollis Strm. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *A. meridionalis* L. u. *A. exiguus* Dej. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363.

Agonum Spp. wandern im Rhätikon hoch hinauf. **Szilády, Z.** p. 59. — *A. Peirolerii* Bassi, im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *A.* [*Anchomenus*] *feronoides* (p. 35) Kolumbien; *A. Lebasii* (p. 35) ibid. **Strand** (Gistel) p. 76.

Amara Spp. suchen Schutz unter dem Schatten der Halme. **Schunk** in **Hubenthal** (6 No. 70) p. 246; *A. tibialis* Payk. f. *omnistriata* Del. Luckenwalde. (D. E. Z. 1917, 30) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *A. fulvipes* Serv. 6. IX. 17 bei Wittenberg a. Elbe (Propstei) im Laubwald auf Gras. Die Bestimmung nach Seidl.,

---

[1]) Die eingeklammerten Zahlen geben die Seiten in der Gistelschen Publikation an.

F. balt. ed. II führte auf *A. strenua* Zimm., welche an der Basis der Scutellarstreifen Nabelpunkte haben soll. Nach Reitt., F. Germ. u. Kuhnts Tab. ist dies aber bei *strenua* im Gegensatz zu den übrigen Spp. der *Triaena*-Gruppe nicht der Fall. Delahons Ex. von F. weicht von Reitter-Kuhntscher Beschr. durch tiefe Basalgruben des Halssch. u. recht deutlich. Erzschimmer der Oseite ab. Die Sp. war bisher bek. nach Reitter (Schilsky?): Elsaß; nach Kuhnt: Westdeutschl., Eisleben; nach Schilsky: Ö. St., Ti, W.-D., Eisl., Bö. Vorkommen nicht weit von d. märkischen Grenze sehr interessant. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 375—376. — *A. similata* Gyllh., *ovata* F., *aenea* DeG. Da, *familiaris* Duft., *cursitans* Zimm. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *A. similis* Gyll. u. *anthobia* Villa von Oristano. **Krausse (1)** p. 120. — *A. montivaga* Sturm im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *A. curta* Dej., *A. lunicollis* Schiödte im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *A. psyllocephala* Dan. auf dem Schneeberg Balaour, am Rande des Schneefeldes. **Rapp** p. 52. — *A. croatica* Ganglb. in Kroatien: Maksimir bei Zagreb. **Stiller (2)** p. 136. — *A. erratica* Duft. auch in den Beskiden nicht selten. **v. Wanka, Th.** p. 276. — *A. spreta* Dej. Phagisches Verhalten. Die *A.*-Spp. sind im Gegensatz zu den meisten anderen *Car.* Vegetarier; Fraßfig. an Wasserlinse. **Krausse,** Arch. Naturg. Jahrg. 82, Abt. A, Hft. 2 p. 77; *A. aenea* De Geer an Wasserlinse, leckt aber auch an zerquetschtem Abd. eines ♀ v. *Bupalus piniarius* L.; *A. aulica* P. Fraß an Wasserlinse Fig. 2. — *A. palustris* (p. 4) Steiermark. Für *A. palustris* Baudi 1864 schlägt **Strand** (Gistel) p. 76 den neuen Namen *A. sardiniensis* **n. sp.** vor. *A. audax* (p. 4). Ebenda p. 76.

Amblystomus niger Heer im Sonnenscheine auf dem feuchten Lagunenboden, in der Camargue Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Anabolus [**n. g.** 1857] Typ.: *Cychrus viduus* Say (p. 90) [*Anabolus* Bouv. 1871 = *Anabolina* Strd. **n. n.**] Nordamerika. **Strand** (Gistel) p. 77.

Anchomenus assimilis Payk. f. *sanguinipes* Reitt. Luckenwalde, Wittenberg (Delahon, D. E. Z. 1917, 30) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *A. scabriculatus* in d. Bizeker-Höhle. **Stiller** p. 369. — *A. azureus* (p. 44) Kolumbien, *A. cursorius* (p. 60) Schweiz. **Strand** (Gistel) p. 77. — *A.* (*Agonum*) *sahlbergi.* Wiedervorkommen in Schottland. **Murphy.** — *A. thoreyi* Dej. für Schweden neu. **Kemmer.**

Anisodactylus chlaenioides (p. 28) Barbaria. **Strand** (Gistel) p. 77.

Anophthalmus Bilimeki ab. *ozaljensis* Bedel in der Ozaljer Höhle. **Stiller** p. 370. — *A. hirtus* var. *kertészi,* diese [vermeintlich] seltene Art wurde nach 2 aufeinander folgenden starken Verfolgungsjahren sogar häufiger als sonst gef. **Stiller** p. 368. *A. skopolii* var. *Weingärtneri* Wkl. ist als Troglobie bis jetzt der einzige bekannte Bewohner der Spilja Zaranjšćak (Bizeker Höhle) p. 368. *A. Schaumi* var. *Hochetlingeri* Winkler in d. Ozaljer Höhle p. 370, 371. — *A.*-Spp. von Krain. **Gspan.** — *A. lespesi* Fairm. u. *Atranus collaris* Mén. **Lambertie.**

Antizoum [**n. g.** 1857] *convexum* (p. 91) Java. Ist nach Gistel = *Trechus convexus* Mac Leay, also nicht neu. **Strand** (Gistel) p. 77.

Anthia macilenta u. *gracilis* siehe *Diabatus.*

Aptinus bombarda Illig. v. Andrijevica, Vermosa, 1200 m; Prokletija 1300—2000 m. **Apfelbeck** p. 168; im Prokletijagebiete anscheinend nicht selten, dagegen

scheint der litorale *A. acutangulus* Dej. zu fehlen. — *A. alpinus* Dej. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53.

Argutor abaxoides siehe *Abaxodes.*

Asaphidion caraboides u. seine Rassen. Verbreit. **Netolitzky**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Beilage zu Heft 7/9, 4 pp., p. 2—3 Karte: a) subsp. *caraboides* Schrànk in Österreich, Ungarn, Rumänien, Italien, Schweiz, Frankr., Deutschl., Polen; b) subsp. *nebulosum* Rossi Frankr., Ital.; c) subsp. *balcanicum* Net.; d) subsp. *splendidum* Heyd.; e) subsp. *varipes*. — *As. car.* **subsp.** *balcanicum* **n.** (meist größerer Körper u. glänzendere Ofläche, [fehlende Mikroskulptur d. etwas längeren Halsschildes, usw.] *balc.* hat im Verhältnis zu *nebulosum* eine gleichmäßiger punktierte Ofläche der Flügeld.). **Netolitzky**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 7/9 p. 215, Fundorte in d. Herzegowina, Monten., Alban., Dalmat., Griechenl.).

Atranus collaris Mén. Französische Fundorte. **Bedel (3).**

Badister dilatatus Chd. Brieselang, Chorin. (Wagner, E. Mitt. 1917, p. 262) für die Mark neu Brandenburg. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *B. dilatatus* Chaud. von Hubenthal (D. E. Z. 1902, 262) für Thüring. angeführt, D. E. Z. 1912, 72 wieder gestrichen; gehört zur Thüringer Fauna; bei Siebleben am großen Teich (E. Mitt. 1917, 261; 1918, 17). Größer, breiter, dunkler als *peltatus*. **Hubenthal**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 377. — *B. sodalis* Duft. Umgebung von Eisleben: Seeburg, 13. V. 16; Wormsleben 5. VII. 17, im Genist. **Feige, C.** p. 203. — *B. sodalis* Duft., *peltatus* Panz. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174.

Bembidiomorphum **n. g., 1 n. sp. Champion (3).**

Bembidion moeoticum Kol. v. *pseudotenellum* Netol. (Wien. Ent. Ztg. 1910, 225) bei Eisleben (Entom. Bl. 1918, 179). Fundorte: Eisleben, Rankersleben, Leipzig. **Hubenthal**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 377. — *B. moeoticum* Kolenati 1910 im Südosten heimisch; auch von Eisleben, Rankersleben u. Leipzig. **Netolitzky** in **Hubenthal** (4 No. 51) p. 179—180. — *B.* Spp. im Ampergebiet, Oberbayern: *B. lampros* Hbst., v. *properans* Steph., *punctulatum* Drap. Da, a. *Lutzi* Rttr. Da, *bipunctatum* L. Da, *adustum* Sch. Da, *fluviatile* Dej. Da, *femoratum* Sturm Da, *ustulatum* L. (Da), *rupestre* L. Da, *decorum* Panz. Da, *nitidulum* Marsh., *Genei* v. *Illigeri* Net. Da, 4-*maculatum* L., *humerale* Strm. (bisher in d. Spezialsammlung Netolitzkys aus Bayern nicht vertreten, hat sicherlich in den Torfmoorgebieten um München eine weitere Verbreitung, früher vereinzelt auch bei Moosach u. Aching gefunden), *tenellum* Er. Da, *Schüppeli* Dej. Da, *articulatum* Gyll. Da, *Mannerheimi* Sahlbg. (Da), *biguttatum* F. Da. **Meyer, P.** p. 174. — *B. dalmatinum* Dej. in Maksimir bei Zagreb. **Stiller (2)** p. 136. — *B. moeoticum* Kol. von **Müller** in d. Entom. Blätt. 1916 p. 74—76, besprochen in **Hubenthal (6** No. 90) p. 354. — *B.* Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 114: *B. tricolor* F. 1000—1250, *varium* Oliv. 2000, *ustulatum* L. 800, *andreae* F. 800—2000 zahlr., *andreae* v. *femoratum* Strm. 800, *bipunctatum* L. 1700—2000, Alp., *glaciale* Heer, 1986—2000 (Borescu Gruppe). Alp. — *B. glaciale* Heer auf der Madonne, unter Steinen. **Rapp** p. 53. — *B. fasciolatum* ab. *egregium* K. Dan., *B. coeruleum* Serv., *B. tricolor* F., *B. conforme* Dej., *B. Redtenbacheri* K. Dan., *B. ustulatum* L., *B. brunicorne* Dej., *B. hipocrita* Dej., *B. Millerianum*

Heyd. unter Steinen am Bachufer, im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *B. caeruleum* Serv., *decorum* Panz., *B. Fauveli* Gglbr., *B. elongatum* Dej. bei Agay. **Rapp** p. 50. — *B. varium* L., *B. adustum* Schaum, *B. obliquum* Strm., *B. ephippium* Mrsh., *B. minimum* ab. *meridionale* Gglb. u. ab. *rivulare* Dej. im Sonnenschein auf dem feuchten Lagunenboden, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *B. striatum* F. Verbreitung nebst Karten. **Netolitzky,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 4/6 4 pp., p. 2 u. 3 Karte. Fundorte in Österr., Ungarn, Bosnien, Herzegow., Deutschl., Niederl., Schweiz, Frankr., Span., Ital., Balk., Rußl., Asien. — *B. fellmanni* in den Karpathen. **Szilády, Z.** p. 69. — *B. Andreae* T. var. *Bualei* Duv. u. *brunnicorne* Dej. bei Teschen, für die Fauna neu. *B. atroviolaceum* Duf. mit *ruficorne* Sturm u. *Millerianum* Heyd. am Ufer der Rečica in d. Beskiden. *B. lunulatum* Fourc. Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 276. — *B. normannum* Dej., *B. irricolor* Bed., *B. assimile* Gyllb., *B. vicinum* Luc. von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121. — *B. monticola* auf dem Wege zur Ozaljer Höhle. **Stiller** p. 372. — *B. inustum.* Neuer Fang. **Chapman, W.**

Brachynus Prokschi **n. sp.** (ist der *Br.* 1 **n. sp.** p. 109 d. Berichts f. 1917) (ein. kleinen *crepitans* L. durch die auffall. Streifung der Flgld. ähnlich, durch Größe, Gestalt u. Glanz *explodens* Duftsch. ähnlicher). **Mader,** Col. Rundsch., Jahrg. 6, Hft. 10/12, p. 73 ♂♀ (Jägerndorf in Österr.-Schlesien). — *Br. femoralis* (p. 66) Bayern; *fumator* (p. 86), Deutschl. usw. **Strand** (Gistel) p. 77.

Bradycellus collaris v. *harpalinus* Serv. Umgebung von Eisleben: Pfaffenfahrt, 15. IX. 15, Kliebig 25. VIII. 15. **Feige, C.** p. 203. — *Br. collaris* Payk. Da, *harpalinus* Serv. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174.

Brosconymus optatus Sharp. Lebensweise. **Bridwell** (**1**).

Calathus wandert im Rhätikon hoch hinauf. **Szilády, Z.** p. 69. — *C. ambiguus* Payk. auf dem feuchten Boden im Lagunengebiet in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *C. fuscipes* Goeze u. *flavipes* Panz. im Ampergebiet. Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *C.* Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 114: *C. metallicus* Dej. 1896—2500, *C. erratus* Sahlb. 1100, *C. melanocephalus* L. 600—1800, Mont. Alp. häufig. — *C. micropterus* Dft. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53. — *C. metallicus* Dej. ein Charaktertier der Gebirge. **Szilády, Z.** p. 108; in den höchsten Gipfel des Retyezát, ca. 2511 m. **Szilády, Z.** p. 108; v. Prokletijagebiet, Gegend v. Vunšay. 17.—22. VII. **Apfelbeck** p. 168. — *C. luctuosus* Dej. wärmeliebend. Verbreitung, auf SW.-Eur. beschränkt, in Mittelmeer sehr selten. Fundorte. **Huber** p. 51—52. — *C. micropterus* Duftschm. nimmt keine Wasserlinsen an; fraß eifrig Ameisenpuppen (von *Myrmica* sp.). **Krausse,** Arch. Naturg. Jahrg. 82, 1916/1917, Abt. A, 2 p. 78. — *C. severus* (p. 83) Tirol, Schweiz; *rugulosus* (p. 76) Epidania; *idiota* (p. 68) Tirol; *triptolemus* (p. 70) Hessen. **Strand** (Gistel) p. 77.

Calosoma reticulatum F. stark verdunkelte Form von Potsdam. **Auel,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 178. — *C. sycophanta* L. Ausschlüpfen nach 3—10 Tg. **Weber** p. 1—2; Dauer der 3 Larvenstadien 2:3:9 Tage im Sommer, bei überwinterten (Eiablage im III. u. IV.) im Mittel $5^1/_2$:$6^1/_2$:$14^1/_2$ p. 4; Dauer der Puppenruhe 13 Tg. p. 17; Lebensdauer der Imago 3 Jahre p. 18. — *C.* (*Microcallisthenes* **subg. n.**) *Pentheri* **n. sp.** (14—15× 6,75—7 mm) **Apfelbeck** p. 161—163 (nordalb. Alpen 24. VII., in einer Höhe von 1700 m am Wege zw. üppigen Wiesenmatten im östl. Prokletijagebiet auf Urgesteins-

formation); *C.* (*M.*) *relictum* **n. sp.** (mit *C.* [*Callisphaena*] *reticulatum* Fb. anscheinend am nächsten verw.; Unterschiede von vor.) p. 161—162 in Anmerk. (in der alpinen Region des Shar Dag [Ljubeten]). — *C. azoricum* Heer. **Born (2).**

Carabenformen von Galizien. **Bierig (1).**

Carabus auratus L. Verbreitung in Deutschland. **Schumacher.** — *C. auronitens* var. *vindobonensis*. **Schwicker.** — *C. intricatus*. Studien über die Verbreitung dieser Gruppe. **Kolbe.** — *C. irregularis* u. *violaceus*-Rassen auf der schwäbischen Alb. Lebensbedingungen für ersteren. **Pinhard.** — *C. lineatus* Dej. Übersicht über die *lin.*-Formen u. ihre Fundorte. **Nicolas.** *C. lin.*-rasse, *beharrius* **n.** — *C. violaceus* bei Karlsruhe. **Bierig (2).**

C. Die Behauptung, daß die *Car.* beim Ausspritzen ihres ätzenden u. stinkenden Saftes den Angreifer nach dem Auge zielen, wird bestritten. Es gilt wohl hauptsächlich dem hellfarb. Gesicht; bei vorsichtiger Augenstellung werden Kinn, Lippen usw. getroffen. Vielleicht doch ein Schutz gegen Feinde (Fuchs usw.). Fuchslosung mit *Carabus*-Flgl.decken, *Geotrupes* usw.). **Schunck** in **Hubenthal.(5** No. 68) p. 245—246. — Über das Zielen der *Carabus*-Spp. beim Ausspritzen ihrer Absonderung u. über die feindeabwehrende Wirkung der letzteren. **Heikertinger** in Hubenthal (6 No. 88) p. 352—353. Beispiele: (Meist *C. Ullrichi*). H. stimmt mit Schunck betreffs des Zieles überein, bezüglich der Wirksamkeit des Sekrets gegenüber Feinden ist er anderer Ansicht. Gegen Insektenfresser sind die *C.*-Spp. nicht geschützt; sie bilden im Gegenteil eine beliebte, gewürzte Insektivorenbeute (Raubvögel, Fuchs). Csiki's Liste der in Vogelmägen vorgefundenen *Car.*-Spp. (außer vielen kleineren Laufkäfern). zahlr. Spp. (p. 353), Kröten verschlucken *C.* ohne Federlesen. — *C. glabratus*, Verhalten gegen Feinde. Vertikales Hochstrecken der Beine, um den Leib möglichst hoch vom Boden zu erheben. Schutz gegen die Wucht der Schnabelhiebe? **Schunck** in **Hubenthal** (4 No. 61) p. 183. Ausspritzen eines Sekrets in Augen u. Nüstern. — *C. auratus* L. f. *contorta* Retzn., f. *quadricostata* Bockl., f. *costata* Gredl. f. *picipes* Nauen (Schumacher, D. E. Z. 1917, 340) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *C. auratus*. Ausschlüpfen 3 Tge. nach der Eiablage, *C. nemoralis* Ill. nach 10 Tg., *C. coriaceus* L. u. *C. splendens* nach ca. drei Wochen. **Weber** p. 1. — *C. auronitens* v. *Vindobonensis*, Flügeldecken-Skulpturen, Beschreib. diverser. **Schwicker,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 1/3 p. 86—87. 5 verschiedene Rippenformen. — *C. cancellatus* **ab.** *tersculptus* **n.** (die Tertiärintervalle sind in Form einer zwar feinen kettenartig unterbrochenen, aber deutlich ausgeprägten Rippe vorhanden. Das Fehlen der Tertiärintervalle gehört sonst zur Charakt. des *canc.*; Oseite schön grün, Fühlerbasis rot, mit roten Schenkeln). **Fleischer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 121—122 (Böhmerwald, Umgebung von Kuschwarda). — *C. clathratus* L. früher auf den Rixdorfer Wiesen, schwindet aus der Berliner Umgebung. Schirmer fand ihn bei Stralau u. am Finkenkrug. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 397. — *C. clathratus* L. in der Mark selten. Fundorte: Finkenkrug, Erkner, Fangschleuse, Neu-Zittau, Rixdorfer Wiesen (V., IX.), Brandenburg a. H., Quenzsee. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 385 (nach Rothenburg 1905). — *C. glabratus* Payk. Vorgesetzte Ameisen-

puppen u. Wasserlinsen wurden nicht befressen, aber Wasser eifrig geleckt. Eine Raupe von *Cochlidion limaxodes* Hufn. wurde ausgefressen bis auf die Haut. *Calosoma investigator* Illig. wurde sofort angefallen, getötet u. aufgefressen. 3 Ex. fraßen eine große Raupe von *Smerinthus tiliae* L. **Krausse**, Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 (1917) Abt. A 2 p. 78—79. — *C. granulatus* L. (Da), a. *rubipes* Géh. (Da), *cancellatus* Illig. (Da), a. *femoralis* Géh. (Da), *Ullrichi* Germ. (Da), *nemoralis* Müll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *C. planicollis* Küst., im Retyezát, 1050, *catenulatus* Scop. 1900—2000, *irregularis* F. v. *montandoni* Buyss. 1100, *auronitens* F. var. *escheri* Pall. 900—2300, *granulatus* L. 516 Mont., *arvensis* Herbst var. *alpicola* Heer, 1900—2000, *convexus* F. 850 Mont., *linnei* Pz. 800—2300, *violaceus* L. var. *méhelyi* Ganglb. 900—1400; *C. viol.* L. var. *macairei* Dej. 1896—2300. **Szilády** p. 113. — *C. lineatus* Dej. (Asturien). **Born**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 64—68:

ab. *Whitei* Dej. Ex. mit glatt. Zwischenräumen zw. d. Rippen.

ab. *forticostis* Ks. Ex. mit sehr starken Rippen.

ab. *debilicostis* Ks. Er. mit sehr schwachen Rippen.

ab. *obscurus* Le Moult. Nigrino.

ab. *basilicatus* Chaud. Wahrscheinlich kupfrige Ex.?

v. *Troberti* Kr. Prov. Guipozcoa, schwachgerippte Rasse.

v. *Beharrius* Nicolas Mt. Beharria, Mt. Adarca (Basses Pyrénées), Navarra. Kleine, alpine Rasse, 25—27 mm.

v. *Ursuius* Lap. Mt. Ursui (nur daselbst), Basses Pyrénées. Sehr große Rasse, 32—34 mm.

v. *lateralis* Chevr. Portugal.

ab. *Strasseri* Lauf. Laceana, Prov. Leon. — Subvar.

Die ab. ist wahrscheinlich nur eine individuelle Var. des *lat.*, dunkelkupferig, Halsschild dunkelviolett, Flgld. blaugrün, gerandet.

v. *leonensis* Paganetti i. l. Caboalles, Ponferrada, Prov. Leon (wahrscheinlich geographische Rasse der Prov. Leon). Sehr klein, oft wenig größer als *C. nitens*. Beschreib. wo? Eine erwähnenswerte, sehr selten auftretende Form ist wohl eine asturische mit roten Schenkeln u. roter Fühlerwurzel.

Carabus irregularis var. *Scheffeli*. Bemerk. zu Born. Angaben über Vorkommen, Verbreitung usw. **Pinhard.** — *C. linnei* Pz. im Retyezát der gemeinste Laufkäfer, untere Grenze 800, obere 2300, Mehrzahl zw. 2000 u. 2200 m. Bemerkenswerte Varr. in Gestalt, Farbe, Größe; an höheren Orten meist unter Durchschnittsgröße. **Szilády, Z.** p. 108. — *C. Solieri* ab. *Clairi* Gén. u. ab. *cyaneoviridis* Carret im Köderbecher, mit Schweizerkäse gefangen im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *C. intricatus* L. Beitrag zur Kenntnis d. Formen. **Born** (6). — *C. intricatus* var. *liburnicus* u. *C. arvensis* in hohlen Bäumen in Maksimir. **Stiller** (2) p. 133. — *C. nemoralis* Altersercheinungen. *C. auronitens* 5 Jahre in Gefangenschaft, nach d. 3. Überwinterung Zeichen eines eintretenden Marasmus. **Weber** p. 19. — *C. obsoletus* var. *euchromus*. Ausgedehnt verheilte Narbe der Flgld. eines Ex. **Weber** p. 11. — *C. septemcarinatus* Motsch., im VII. 1914 in Groß-Belitz bei Nauen. Das Ex. ist etwas kleiner als asiatische Stücke, wohl mit importierten Pflanzen eingeschleppt. **Greiner**, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 206.

— *C.*-Formen im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 362—363: *C. coriaceus* var. *spretus* Dej., *C. irregularis* var. *bucephalus* Kr., *C. violaceus* var. *Germari* Sturm, *C. intricatus* var. *liburnicus* Haury, *C. variolosus* var. *hydrophilus* Reitt. p. 362, *C. convexus* var. *dilatatus* Dej., *C. cancellatus* var. *emarginatus* Duft., *Ullrichi* Germ., *C. Ullr.* var. *Stussineri* Haury, *C. Scheidleri* var. *praecellens* Pallrd., *C. nemoralis* Müll., *C. hortensis* L., *C. glabratus* Payk. p. 366. — *C.* der Coll. Penther: *C.* (*Megodontus*) *caelatus* var. *procerus* Reitt. ♂♀, kleinere Höhenform, dar. Ex. (♀), die in der Skulptur der Flgld. zur Rasse *sarajevensis* Apf. überführen. **Apfelbeck** p. 163, *C.* (*M.*) *violaceus vlasuljensis* Apf. stimmt mit typ. Ex. vom Volujak (herzegow.-montenegr. Grenze) u. vom Durmitor p. 163 (Nordalb. Alpen, Gegend v. Vermoša, 13.—26. VI.); *C.* (*Chaetocarabus*) *intricatus* L. Prokletija, 1300—2000 m in mehr oder weniger ausgesprochenen Übergängen zur Rasse *montenegrinus* Kr.; — *C.* (s. str.) *cancellatus* **subsp.** *hypsobius* **n.** (der Rasse *balcanicus* Born zunächststehend, flacher u. schlanker, mit stark chagrinierter Skulptur. Dunkelbronzegrün, bis schwarz, Halsschild mitunter mehr oder minder kupfrig; alpine Form) p. 163 (Nordalb. Alpen. 16. VI. 1100—1800 m, an Schneerändern im Gebiete Vunšaj (Kalkformation). *C.* (s. str.) *hortensis* L., kaum von der typ. Form verschieden) p. 163 (Vermoša, 1100—1300 m, Urgebirge). *C. hortensis rhodopensis* Apf. aus d. Umgeb. Vermoša (? Greben, 1100—1750 m), wahrsch. aus der alpinen Region (Urgebirge) p. 164. — *C.*-Formen in den Seealpen. **Born**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 4/6 p. 124.—126. Rapps Ausbeute zeigt, daß man sich auf ein bestimmtes Spezialgebiet beschränken muß, wenn man etwas leisten will. *C. Clairei* will erklettert sein. *C. concolor maritimus* Schaum, von Rapp nicht gefangen, ist grade im Gebiet von St. Vésubie sehr häufig (an einem Tage über 100 Ex.). Ist einer der schönsten *Orinocarabus*. Ebenso erbeutete Rapp nicht die anderen in der Gegend vorkommenden Formen, eine kleine Form v. *C. violaceus obliquus* Thoms. (schöne, oft lebhaft blau od. blaugrüne, dem *C. inflatus* Kr. sehr nahestehende *catenulatus*-Rasse), ferner ziemlich große, meist blaugerandete *convexus*, in tieferen Lagen auch *intricatus*. In diesem Gebiet fehlt anscheinend *C. depressus lucens*, vom Südabhang des Monte Viso südwärts bis zum Col dell'Argentera vorkommt; erst viel weiter südöstl. auf d. Colla Piana u. in Val Pesio findet sich das Tier wieder; im höchsten zentralen Gebiet dieses Gebirgssystems fehlt es. *C. Solieri Clairei* ist keine Aberr., sondern eine gute geograph. Lokalrasse, wenn nicht sogar eigene Sp. Verf. kennt das Tier aus verschiedenen Lokalitäten. Beide kommen nicht zusammen vor, eins schließt augenscheinlich das andere aus. Wo *Clairei* vorkommt, lebt nicht *Solieri* und umgekehrt. *Cl.* sind nicht bloß blaue Ex. von *Solieri*. *Cl.* findet sich auf den Gräten des höchsten Grenzgebirges der Seealpen zwischen Ital. u. Frankr., oft an den ödesten, steilsten u. wildesten Schutthalden; ringsherum lebt *Solieri*. *Cl.* hat viel kräftigere Skulptur der Flgld. Färb. sehr variabel: einfarbig, fast schwarz, dunkel violett, dunkelblau, ziemlich hell blaugrün u. andere dunkelblau oder dunkelviolett mit lebhaft purpurviolettem Rand des Thorax u. der Flgld., andere bläue oder violette Stücke haben hell blaugrünen Rand. Auffallende Ex. während eines schaurigen Gewitters im Val Gordolasca gefangen: 1 ♀ ziemlich hell blaugrün mit smaragdgrünen Rand, 1 ♂ mit ebensolchen Flgld.,

aber einfarbig rotviolettem Thorax; bei ein. anderen ♂ v. Mt. Clapier ist ein hell rotvioletter Schein über die Oberseite ausgegossen, während ein ♀ vom Mercantour vollständig dunkelgrün erglänzt. In den Sammlungen finden wir den *Solieri* aus dem Basses Alpes (Sammler sind daselbst die Bergführer von Digne). Die italien. *Sol.* aus der Gegend nördl. u. südl. des *Clairei*-Gebietes sind ganz anders, meist viel größer u. robuster, intensiv grasgrün, rotgolden, Seitenrand breiter, leuchtender karmoisinrot, Skulptur kräftiger. In den Basses Alpes hie u. da kupfrige Ex. mit etwas lebhafter rotem Rand. Eigentümliche *Solieri*-Form im Dept. Hautes Alpes am Mt. Genèvre über Briancon, sehr gedrungen u. gewölbt, mattgrün, weil sehr rauh skulpturiert. Ist das nördliche *Sol.*-Ex., *C. clathratus* Lap. von Rapp nicht erbeutet, in der Camargue p. 126. — *C.*-Spp. **Strand** (Gistel) p. 77: *C. microcephalus* (p. 49) Barbaria; *affinis* (Meg.) (p. 50) München; *scolecaster* (p. 58) Schweiz; *veris* (p. 59) Deutschl.; *laniarius* (p. 76) Tirol; *sylvinus* (p. 81) Tirol; *typhonius* (p. 82) Kaukasus; *dryas* (p. 82) Saloniki.

Celia erratina Dftschm. mit zahllosen Varr. ist im Rhätikon die häufigste *Amara*. **Szilády, Z.** p. 69. — *C.* [*Amara*] *sylvatica* (p. 71) West-Tirol; *rugulosa* (p. 82) Schweizer Alpen. Bemerk. zur Synon. *trophina* (p. 86) Schweiz; *xenechthum* (p. 70) Schweizer Alp.; *solitaria* (p. 63) Alpes glaceiferae; *nivina* (p. 67), die höchst. Schweizer u. Tiroler Alpen. **Strand** (Gistel) p. 77.

Charipogonus [**n. g.** 1857] *tricolor* (p. 33) Algarbia. **Strand** (Gistel) p. 77.

Chlaenius IV-*sulcatus* Payk. in der Mark selten. Fundorte: Jungfernheide, Brandenburg a. H., Quenzsee; *Chl. sulcicollis* Payk. Finkenkrug, Brandenb. a. H., Quenzsee. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 383 (nach Rothenburg 1905). — *Chl. vestitus* Payk. im Retyezát: 600 m. **Szilády** p. 114. — *Chl. cinguliger* (p. 28) Barbaria. **Strand** (Gistel) p. 77. — *Chl. vestitus* Payk., *Chl. festivus* F. bei Agay, am Ufer unter Steinen. **Rapp** p. 50.

Clivina arctica Sch. (?) in Lappland heimisch; im Rhätikon in 2100 m Höhe. **Szilády, Z.** p. 69.

Coptolabrus angustus lüshanensis **n. subsp.** **Born** (3) (China: Lüshan). Bericht f. 1917 p. 115.

Cychrus semigranosus Pall. im Retyezát, 800; *C. rostratus* L. 1250—1600. Mont.-Alp. **Szilády** p. 113. — *C. rostratus* L. u. *C. attenuatus* F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 362. — *C. semigranosus* var. *montenegrinus* Apf. 31. V. Andrijevica, 800, Montenegro. **Apfelbeck** p. 161. — *C. angulicollis* Sella oberhalb Madonna dei fenestra, ein carabologisches Juwel der Gegend v. St. Martin Vésubie. **Born** (5) p. 124. — *C. viduus* Say siehe *Anabolina*.

Cymindis cingulata Dej. auf dem Schneeberg Balaour, am Rande des Schneefeldes **Rapp** p. 52.

Derebrachynus [**n. g.** 1857] *picipennis* (p. 32) Algarbia. **Strand** (Gistel) p. 77.

Diabatus [**n. g.** 1857] Typen: *Anthia macilenta* Dej. u. *A. gracilis* Dej. (p. 36) Kapland. **Strand** (Gistel) p. 77.

Diachromus germanus L. in Albaron, auf dem ausgetrockneten Lagunenboden. **Rapp** p. 48.

Dischirius chalybaeus von Oristano. **Krausse** (1) p. 120.

Ditomus obscurus Dej., *D. sphaerocephalus* Ol., in Albaron, auf dem aus-

getrocknetem Lagunenboden. **Rapp** p. 48. — *D. obsc.* Dej. bei Agay, am Wege. **Rapp** p. 56. — *D. obsc.* Dej. im Sonnenscheine auf dem feuchten Lagunenboden in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Dromius fenestratus F. Nd.-Schönhausen unter trockener Kieferrinde (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *Dr. sigma* Rossi (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *Dr. linearis* Ol. auf dem feuchten Boden im Lagunengebiet in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *Dr. lin.* Ol. bei Agay, auf Gesträuch. **Rapp** p. 50. — *Dr. fenestratus* F. im Tale der Rečica (Beskiden) unter Fichtenrinde. **v. Wanka, Th.** p. 276. — *Dr. insulanus* (p. 78) u. *Dr. rhizobius* (p. 85) beide von d. Westschweiz. **Strand** (Gistel) p. 77.

Dyschirius Lüdersi Wagn. 1915 im Beutinerholz am 8. VI. 09 u. *D. aeneus* Dej. 4. V. 08. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88 für Ost-Holstein neu. — *D.* am Bachufer nächst der Ozaljer Höhle. **Stiller** p. 371. — *D. arenosus* Steph., *D. rufoaeneus* Chd., *D. cylindricus* Dej., *D. Fleischeri* Dev. im Lagunengebiet, in der feuchten Erde, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *D. apicius* (p. 12) Steiermark, *tardipes* p. 80 (Deutschl.). **Strand** (Gistel) p. 77. — Siehe auch unter *Dischirius.*

Epaphius secalis Payk. (Da), im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174.

Elaphrus riparius f. *atratula* Wagn. (Wagner), E. Mitt. 1917, 259 für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *E. riparius* L. Da, im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *E. uliginosus* **subsp.** *Purkynei* **n. Obenberger** (**1**) p. 9 (Cepalare in Bulgarien). Unterscheidungstab. von *E. ulig.* u. den beiden Subspp. *pyrenaeus* Frm. u. Laboull. u. der neuen *Purk.* Verbreitungsgebiet von *E. ulig.* sehr groß: vom Atlant. Ozean durch Rußl., Kaukasus bis West-Sibir. Mehr östl. vertritt ihn *E. splendidus* Fischer.

Encrates hyperici (p. 39) München. Bereits in Gistel, Faunus I p. 131 als *Lebia hyperici* beschr. (1832), die Gatt. in d. Naturg. 1848. Für *Encrates* Först. schlägt Strand den Namen *Encrateola* **nom. nov.** vor. **Strand** (Gistel) p. 77.

Eurynebria complanata L. unter der Rinde eines Pappelklotzes. Auffangen in einer Sandmulde (22 Ex.) in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Eurysoma [**n. g.** 1857] *splendidum* (p. 47). Brasil. **Strand,** (Gistel) p. 77—78. Ausführl. Diskussion des Namens usw. *Eurosoma* Gistel 1829. Wenn *Eurosoma* Gistel von 1857 datiert, so ist der Name wegen *E.* C. L. Koch 1840 unhaltbar u. muß ersetzt werden durch *Eurysomides* Strand **nom. nov.** Bemerk. zu C. L. Koch. Erörterungen über Priorität.

Harpalus aeneus F. befraß die Wasserlinsen wenig oder garnicht; *H. modestus* Dej. befraß Wasserlinsen u. verzehrt einen Teil einer *Tinea cloacella.* **Krausse,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 Abt. A Hft. 2 p. 78 Fraßfig. 3. — *H. dimidiatus* Rossi bei Teschen für die Fauna neu, Aufenthaltsort siehe wie *Licinus.* **v. Wanka, Th.** p. 276. — *H. dim.* Rossi Finkenkrug 15. VII. 17, Rehberge IV. 1912 (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *H. aeneus* F. Da, v. *semipunctatus* Dej. Da *anxius* Duft. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 174. — *H. rubripes* ab. *sobrinus* Dej. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *H. apicalis* Latr. auf *Eryngium maritimum* in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *H.* (subg. *Amblystus*) *Debdonensis* **n. sp.** (12 mm; aus der Verwandtschaft

des *tenebrosus* Dej.). **Obenberger,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 58 (Marokko: Debdou). — *H. sulphuripes* Germ. wärmeliebend, Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 52; aus der Vogesenrandzone p. 92. — *H.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 78: *praedatorius* (p. 76) Schweiz; *typhonius* (p. 77) „in Monte Dôle Jurassi"; *lutarius* (p. 89) Lombard. Alpen; *foliarius* (p. 63) Europ. Türkei; *minorita* (p. 72) Aosta; *polychrous* (p. 60) Tirol; *solaris* (p 62) Schweiz, Lombardei.

Laemosthenes janthinus Dft. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53.

Lagarus vernalis Panz. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174.

Lebia cyanocephala L. bei Teschen sehr selten an trockenen Orten, *L. crux minor* L. bei Teschen selten, an Gräsern. **v. Wanka, Th.** p. 276. — *L. scapularis* Fourcr. Die Larve lebt von den Larven u. Puppen von *Galerucella luteola*. 1. Larvenform ist campedoid, die 2. unförmig, sich mit einem Kokon umgebend, die 3. spindelf. mit kurz. Fühlern, deutlichen Flügelansätzen usw. u. Facettenaugen, „Praenymphe", aus der sich dann nach weiterer Häutung d. durch abweichende Gliederung des Abd., stärkere Flgl. Ansätze u. starke Pigmentierung der Facettenaugen ausgezeichnete Puppe bildet; kein geteiltes Puppenstadium. **Weber** p. 10. — *L. scabularis* Fourc. u. *cyanocephala* L. wärmeliebend; Verbreitung. Fundorte. **Huber** p. 52. — *L. collina* (p. 67) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 79.

Leistus-Larve langbeinig. **Weber** p. 6. — *L. ferrugineus* L., *rufescens* F. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *L. piceus* Frölich. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *L. rufomarginatus* Duft. im Retyezát, 1600—2000. **Sziládv** p. 113. — *L. ovipennis* Chd. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *L. Danieli* v. Oristano. **Krausse** (1) p. 121. — *L. femoratus* (p.82) (West-Schweiz). **Strand** (Gistel) p. 79.

Leja (*Bembidium*) *limnobia* (p. 44) Algarbia. **Strand** (Gistel) p. 79.

Laemostenus (*Antisphodrus*) *cuavicola* var. *modestus* Schauf. alban.-monten. Grenze, Rapša, 11. VII. V.; 700—1400 m. **Apfelbeck** p. 168.

Licinus depressus Paxk. 1916, 1917 bei Teschen zahlr. an einer trockenen Lehne unter Steinen. **v. Wanka, Th.** p. 276.

Lionychus lacustris (p. 63) Westschweiz. **Strand** (Gistel) p. 79.

Lorocera-Larve langbeinig. **Weber** p. 6. — *L. pilicornis* F. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174.

Matulus nigripennis (*Dolichus*, Auct.) (p. 16 u. 44) München. *M.* ist aufgestellt in Gistels Naturg. 1848. **Strand** (Gistel) p. 79.

Megadontus violaceus L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174.

Metabletus minutulus Goeze, Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *M. foveatus* Geoffr. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53. — *M. paludicola* (p. 52) Algarbia. **Strand** (Gistel) p. 79.

Metromenus palmae. Aufzucht einer Larve. **Timberlake.**

Microcallisthenes **subg. n.** von *Calosoma* (vom Subg. *Callisphaena* durch nicht verdickten Kopf, schmäleren, anders geformten Halsschild u. ungeflügelten Körper, vom Subg. *Callisthenes* durch den kleinen Kopf, das Vorhandensein deutlicher Kettenelemente auf den Flgld., den mehr minder ausgeprägten *Carabus*-Habitus u. die geringe Körpergröße differierend. 2. u. 3. Fhlrgl. gekantet. ♂ Vtarsen mit 3 erweitert., unten spongiös beborsteten Gliedern [? ob auch bei *C.* [*M.*] *relictum* Apf., dessen ♂ noch unbek. ist). **Apfelbeck**

p. 161. — 2 **n. spp.** siehe unter *Calosoma*. Die *M.*-Arten scheinen auf das Urgebirge beschränkt zu sein.

Microlestes maurus Sturm, Umgebung von Eisleben: Hüttengrund 16. X. 12; Helfta 12. II. 13; Seeburg 28. IV. 15, Rotenschirmbach. **Feige, C.** p. 203.

Miscodera artica Payk. Umgebung von Eisleben: Wiesengraben, 26. VI. 14. **Feige, C.** p. 203.

Molops piceus Panz. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *M. alpestris* Dej. im Retyezát: 600. **Szilády** p. 114. — *M. klisuranus* Apf. Prokletijagebiet, 13.—16. VII., 17.—22. VII; *M. Reiseri* Apf. am Grebeni, Vermošagegend, 16. VI. beim Schnee; Cafa glava, Umgeb. v. Vunšaj (Galter) 9.—27. VII. **Apfelbeck** p. 166; *M. costipennis* **n. sp.** (Untersch. von *M. obtusangulus* Gglb. von den Bjelagora bei Trebinje 18—19 mm) p. 166—167 ♀♂ (Südostmontenegro, Gegend von Andrijevica, 800 m); *M. malissorum* **n. sp.** (zw. *M. Parreysi* Kr. u. *M. Apfelbecki* Gglb. Untersch.; 15—16 mm) p. 167—168 (Prokletijagebiet, Umgebung von Vunšaj, 13. bis 22. VII.; Almen oberhalb Theti, Nordalban.; *M. piceus* Panz. wie zuvor; doch 17.—22. VII.; *M.* (*Stenochromus*) *montenegrinus* var. *nivalis* Apf. wie vor.; auch 1 schwarz. Ex.; *M. striolata* hat nördliches Verbreiten. **Obenberger** (**1**) p. 10, *M. striol.* **subsp.** *Loreki* **n.** ist die nordwestbosnische Form p. 10—11 Taf. I Fig. 1 (Unterkrain, Kroatien, Bosnien, Glamoč. Lebt in Gesellschaft von *Molops picea, planipennis* u. *plitvicensis*; letztere ist wohl nur eine Var. der ziemlich variablen *elata*). *M. picea* **subsp.** *elytralis* **n.** (von der typ. Form leicht durch die Form der Flgld. unterscheidbar, usw.) p. 11 Taf. II Fig. 2 (Bosanski Brod in Nordbosnien). Ist viel glänzender als die typ. Form). — *M. alpestris* (p. 17 u. 43) Bayrische Alp., Salzburger Alpen. *M. alp.* Dej. 1828 ist wohl dieselbe Sp. **Strand** (Gistel) p. 79. — *M.* 1 **n. sp.**, 4 **n. subspp.** **Müller.**

Nebria brevicollis Fbr. Von 23 Ex. (22. VI.), die nichts von der vorgesetzt. Nahrung (Wasserlinsen, *Elater.*, Junikäfer) anrührten, lebten am 2. VII. 3 Ex., die auch schon am 3. tot waren. **Krausse,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 (1917) Abt. A 2 p. 78. — *N. brevicollis* F. in mehreren Nestern von 20—30 Stück dicht beieinander unter Steinen in dem Tale hinter Gutenbrunnen bei Zweibrücken. Die Steine lagen unter großen Pappeln. **Schunck** in **Hubenthal** (**5** No. 69) p. 246. Zur Deckung. **Schunck** in **Hubenthal** (**5** No. 70) p. 246. — *N. castanea* Bon. in der Hochgebirgsregion. **Szilády, Z.** p. 68. — *N. livida lateralis* F. von Rügen, dunkle Form. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 177. — *N. brevicollis* F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *N.*-Spp. im Retyezát; *nigricornis* Villa, 700—1100, *transsylvanica* Germ. 1896—2200, ** *transs.* ab. *ormayi* Ganglb. 2000, *reichi* Dej. 1600—2000, *heegeri* Dej. 800—1250. **Szilády** p. 114. — *N. Jokischi* Strm. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *N. ligurica* K. Dan. unter Steinen auf der Madonne. **Rapp** p. 53. — *N.* (*Alpaeus*) *fasciatopunctata* Mill. subsp. *Weingärtneri* Reitt. (Form u. Größe ähnlich, ganz schwarz, glänzend; von beiden durch die stark gewölbten u. tief gefurchten, am Grunde der Furchen glatten, fast unpunktierten Flgld. u. zahlr. andere Unterschiede) **Reitter,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 292 (Kroatien: Sljeme-Gebirge, nördl. von Agram, an Wasserrieseln, unter Steinen, 800 m). — *N. Heeri* ein Charaktertier der Gebirge, zw. 800—1200 m, stellenweise sehr häufig, so in d. Lunca Berhini.

Szilády, Z. p. 108. — *N.* (*Alpaeus*) *Apfelbecki* Gglb. von Grebeni, Umgebung Vermoša, 16. VI. Schnee; *N.* (*A.*) *Sturanyi* Apf. von Fuša Rudnices (Umgeb. Vunšaj), 13.—16. VII.; *N.* (*A.*) *bosnica* Gglb. mit voriger. **Apfelbeck** p. 164. — *N. gyllenhali* u. *castanea*, Krn im Rhätikon, erstere von 1460—2260 m. **Szilády, Z.** p. 164. — *N. Gyllenhali* Schönh. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174; auf der Madonne, unter Steinen am Bache. **Rapp** p. 54. — *N.* (*Helobria*) *brevicollis* **subsp.** *užokensis* **n. n. sp.** [sic!] (größer als die deutsch. u. böhm. usw.) **Obenberger** (**1**) p. 9—10 (Zentralkarpathen: Sugo). — *N.* (*Alpaeus*) *Absoloni* **n. sp.** **Obenberger** (**1**), Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 4 p. 45—46 Taf. II Fig. 19 (groß, braun, höchst eigentüml., halbtroglophile Sp.; Untersch. von *merditana*, *bosnica* und *Ganglbaueri*, *aetolica* u. *Hellwigi* usw., 11,5—12 mm); *N Sturanyi* Apfb. **subsp.** *spelaeophila* **n.** p. 46—47 Taf. II Fig. 20 (in einer „Jama" bei Lokvic im Orjengebirge, in Gesellschaft versch. Höhlenformen. Beide kopieren wahrscheinlich im Karste die Lebensweise der Peyerimhoffschen Spelaeonebrien in Algier). Beide sind Höhlenformen. — *N.*-Spp. **Strand** (Gistel) p. 79: *custodians* (p. 88); *arbustorum* (p. 89), *maculaticornis* (p.84); *rupestris* (p. 75); *hiemalis* (p.77) alle 5 aus Tirol; *pectoralis* (p. 26)) Barbaria; *fuscipes* (p. 26) Bayern. Dürfte von *N. Hellwigi* Pz. v. *fuscipes* Schaum 1860 versch. sein, für letzt. daher var. *podifera* Strnd. **nom. nov.**; *gamasifex* (p. 72) Schweiz.

Notiophilus palustris Duft., *biguttatus* F. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *N. aquaticus* im Retyezát: 1500—1806, Subalp. Alp., *N. palustris* Duft. 800, *N. biguttatus* F. 1100—1800. Mont. Alp. **Szilády** p. 114. — *N. pusillus* Waterh. auf der Madonne, unter Steinen. **Rapp** p. 53.

Ocys als Gatt. nicht haltbar, nur Untergatt.-Wert, da die Zahl u. Stellung der borstentrag. Punkte im 3. Flgld.-Streifen schwankt. **Netolitzky**, Col. Rundschau Jahrg. 6 1917 Hft. 10/12 p. 77 folg. *O. harpaloides* hat 1 Borstenpunkt im hint. Viertel, *O. Hoffm.* **n. sp.** 1917, 1 in d. Mitte. Die Gruppe des *O. quinquestriatus* je 2 im hint. Drittel der Flgld. Schulterbildung bei allen 3 Spp. versch., so daß zur Charakt. der Ugatt. nur der scharf gekielte rücklaufende Nahtstreif von d. Flgld.-Spitze übrig bleibt, der andeutungsw. auch bei and. Ugatt., besonders schön bei *B. obtusum* zu finden ist. Von *Oreocys Bedeli* Peyerim. abgesehen, wohl eigene, aber durch *Ocys Hoffm.* mit *Ocys* gut verbundene Ugatt.; so haben wir im Subg. *Ocys* 3 Verwandtschaftsgruppen: *O. harpaloides* Serv., *O. Hoffm.* **n. sp.** (1917) u. die Gruppe des *O. quinquestr.* Gyllh. Beschr. v. *Bembidion* (Subg. *Ocys*) *Hoffmanni* 1917 (ungeflügelt, Augen kleiner, Flgld. stark gewölbt usw.) p. 77—78 (Dalmat.: Biokovogebirge, 1000 m, in Buchenbeständen, unter Steinen). *B.* (Subg. *Ocys*) *quinquestriatum* **subsp.** *reticulatum* **n.** 1917 (der Hauptunterschied von der Nominatform liegt in d. Mikroskulptur der Ofläche d. Flgld.) p. 78—79 (sehr feiner Unterschied, der aber zus. mit der scharfen geographischen Trennung die Verschiedenheit beider Rassen bestärkt) p. 78—79 (*ret.* bewohnt ausschl. Nieder-Österr., Steierm., Kärntn., Krain, Kroat., Dalm., Bosn. u. Herzeg.; Gebiet der Neusiedl. Sees, Siebenbürgen, Mittel- u. S.-Ital.; *quinq.* nur aus Deutschl., Böhm., Mähr., Schles., Frankr., Schweiz, Engl. u. Südschweden bek.); *B.* (*O.*) *quinquestriat.* **subsp.** *berytense* **n.** 1917 p. 79—80 (Beyrut, Amanus, Syr.), wahrsch. ist *O. trechoides* nur eine geogr. Rasse des *O. quinq.* — Seit 1910 liegt eine Monogr. des Verf. in d. Schriftleit. des

Münch. Kol. Ztg., daher hier die Veröffentlichung zur gekürzten Wahrung der Priorität. — *O. harpaloides* Serv. von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 120. — *O. quinquestriatus* an den Mauern Brünns in der Nähe von Kelleröffnungen, an Häusermauern. **Fleischer** (**1**) p. 266.

Omaseus stagnatalis (p. 73) Schweizer Alpen. **Strand** (Gistel) p. 79.

Omophron Chaud. Bestimmungstab. **Bänninger**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 97 sq. (Hsch. = Halsschild). 1. Erstes Fhlrglied nur mit 2 Borstenpunkten, 3. u. 4. kahl [nur bei *obliteratum* Horn häufig auf d. Außenseite des 4. Gliedes 1—2 Borsten]: 3. — Erstes Fhlrgl. mit 2 Borstenpunkten, 3. u. 4. außer an d. Spitze noch auf d. Außenseite mit einigen Borsten. Kehle mit einer Borste jederseits. Flgld. mit 15 Streifen, usw. Letztes Glied der Kiefertaster auf d. Oseite mit einer chagrinierten mehr oder weniger abgeflachten Stelle; zweitletztes Glied außer an d. Spitze wahrscheinlich stets noch auf d. Außenseite mit 1—3 Börstchen. Mdb. verschieden gebildet. Oseite des Hschs. ganz oder teilweise lederartig gewirkt, fächer- oder schuppenförmig längsgerunzelt oder gekörnt, selten (*lunatum*) auch an der Basis mit normaler Punktierung: *guttatum*-Gruppe: 2. — 2. Oseite gelb mit brauner Zeichnung, usw. Der Penis erinnert durch die kurze Verlängerung ganz an die *variegatum*-Gruppe. Kleine afrik. Spp. von nicht über 5 mm: *africanum* Rousseau, *distinctum* **n. sp.** — Flgld. mit schwarzer, scharf begrenzter Zeichnung, mit oder ohne Metallglanz, usw. Große indische Spp. von nicht unter $5^1/_2$ mm: *interruptum* Chd., *maculosum* Chd., *affinis* **n. sp.**, *pictum* Wiedem., *striaticeps* Gestro, *guttatum* Chd., *lunatum* **n. sp.**, *porosum* Chd. u. *vittatum* Wied. — 3. Obere Kante auch der rechten Mandibel nicht lappenförmig ausgezogen, höchstens sehr schwach erweitert (z. B. beim ♂ von *tessellatum* Say). Kehle jederseits mit mindestens einer Borste. Epimeren des Prosternums sehr selten hinter den Vhüften durch eine Sutur von den Episternen gesondert. Die ersten 2 Gl. der Vtarsen auf d. Außenseite am Ende nicht vorgezogen, usw. Flgld. ohne oder mit u. dann beim ♀ sehr häufig stärker ausgebildeter Mikroskulptur: *limbatum*-Gruppe s. l.: 4. — Obere Kante, besonders der rechten Mandibel, über dem Borstenpunkt sehr stark lappenförmig ausgezogen, bis zur Spitze aber wieder normal. Kehle ohne Borsten. Epimeren des Prostern. von den Epimeren hinter den Vhüften durch eine Sutur gesondert, Mhüften nur mit 1 Borstenpunkt. Die 2 ersten Glieder der Vtarsen am Ende auf d. Außenseite etwas zahnf. vorgezogen; usw. Flgld. mit 14, selten (*vittatum* Fairm.) durch oft unvollkommene Teilung des 11 Zwischenraumes mit 15 Streifen. Flgld. mit dichter Mikroskulptur, usw.: *variegatum*-Gruppe: *vittulatum* Fairm., *Alluaudi* Dupuis, *Grandidieri* Alld., *variegatum* Oliv., mit subsp. *sardoum* Rttr., *multiguttatum* Chd., *depressum* Klug. — 4. Epimeren des Prosternums von den Episternen hinter den Vhüften durch eine scharfe Naht gesondert. Seitenrand des Hschs. auch vorn scharf u. schmal abgesetzt. Mhüften (seltene individuelle Fälle ausgenommen) nur mit dem Borstenpunkte innerhalb der Einlenkungsstelle des Trochanters. Amerikanische Spp.: 12. — Epimeren des Prost. hinter den Vhüften nicht von den Episternen gesondert: 5. Mhüften nur mit dem Borstenpunkt innerhalb der Einlenkungsstelle des Trochanters. Kehle jederseits nur mit einer, selten individuell einseitig oder gar beiderseitig mit 2 Borsten. Clypeus bisweilen dicht

punktiert, häufig unmittelbar hinter den Borstenpunkten mit einer scharfen Quersutur, usw.: Spp. der Alten Welt: 6. — Mhüften noch mit einem 2. Borstenpunkt, der sich etwas vor der Einlenkungsstelle des Trochanters an der äußeren Kante befindet. [Die Schwierigkeit der Differenzierung geht aus den bei der weiteren Differenzierung gebrauchten Ausdrücken: mäßig, im allgemeinen sehr stark, sehr schwach, häufig ziemlich stark — bisweilen niemals usw. hervor]. Amerikanische Spp.: *americanum*-Untergruppe: 13. — 6. Seitenrand des Hsch. breit gekehlt abgesetzt. Clypeus vorn schmal, scharf leistenförmig gerandet. Kleine bis 5 mm große, vorwiegend dunkle, regelmäßig ovale Spp.: *Oberthüri*-Untergruppe. — Seitenrand des Hschs. schmal, kaum gekehlt abgesetzt. Clypeus nie punktiert. Flgld. bis zur Spitze mit 15 mehr oder weniger tiefen Streifen, wenigstens die äußeren Zwischenräume bis gegen die Spitze gewölbt: *limbatum*-Gruppe s. str.: 9. — 7. Flgld. mit 15 bis vor die Spitze tiefen, dicht punktierten Streifen. Wenigstens die äußeren Zwischenräume sehr stark gewölbt. Clypeus sehr dicht punktiert, die leistenförmige Rundung glatt. Afrikanische Sp.: *Clavareaui* Rousseau (Typ.). — Flgld. mit feinen Punktstreifen, die nach der Mitte fast oder ganz verschwinden, Zwischenräume flach. Clyp. höchstens mit einigen wenigen Punkten. Indische Spp.: 8. — 8. Flgld. mit 15 vorn gleich starke punktierten Streifen, der zweitäußerste verschmilzt vor der Mitte mit den in der Seitenrandkehle verlaufenden 15 Streifen. Äußere Zwischenräume von normaler Breite: *Oberthüri* Gestro. — Flgld. mit weniger als 15 Streifen. Der äußerste an den Seitenrand angrenzende Zwischenraum mindestens doppelt so breit wie die übrigen, bisweilen mit Streifenspuren: *Brettinghamae* Pascoe, *levigatum* Gestro (Co-Typus). — 9. Epipleuren der Flgld. pechschwarz, mit grober, vorn mehr auf die Ränder beschränkter Punktierung. Letztes Sternit zerstreut punktiert, zweit- u. drittletztes mit einer Punktreihe in der Mitte. Hsch. bis auf den sehr schmal. abgesetzten Seitenrand dunkel. Regelmäßig oval. Kleine, dunkle, afr. Sp.: *minutum* Dej. 1 ♀). — Epipleuren der Flgld. glatt oder höchstens mit einigen durchscheinenden Punkten. Die 3 letzt. Sternite fast stets ganz glatt, höchstens das letzt. in der äußersten Ecke u. die beiden and. am Seitenrand mit einigen Punkten : 10. — 10. Das ganze Hsch. dunkel, nur mit schmalem, gelbem Seitenrand, welcher bisweilen an den Ecken etwas verbreitert ist. Hsch. sehr grob punktiert: *madagascariensis* Chd., *suturalis* Guér. — Der ganze Vrand des Hschs. gelb oder die dunkle Färb. erreicht ihn nur in der Mittellinie in sehr geringer Ausdehnung: 11. — 11. Der dunkle, oft metallische Basalfleck des Hschs. umfaßt auch die schwach beulige Verdickung, die sich etwas vor und innerhalb der Hinterecken befindet, reicht also bis zum schmalen oft silberweißen Seitenrand, d. h. ungefähr bis z. 12. Streifen: *Severini* Dupuis, *picturatum* Boh., *capicola* Chd., *axillaris* Chd. — Dunkler Basalfleck des Hschs. schmal, nur etwa bis zum 8. Streifen reichend, die schwach beulige Verdickung aber bisweilen gebräunt (vergl. die Abb. von *limbatum* in G. Ins.): *saigonensis* Chd., *limbatum* F. mit subsp. *aequalis* Mor., subsp. *rotundum* Chd. — Auf eine weitere Einteilung der *guttatum*-Gruppe muß Verf. zur Zeit verzichten. — *O. lunatum* **n. sp.** (Flgld. schwarz, mit breiter, kurzer, erster gelber Binde usw.) p. 104—105 ♂♀ (Chota Nagpore, Nowatoli, XI.—XII.). *O. affinis* **n. sp.** (dem *guttatum* vom gleichen Fundort

sehr ähnlich) p. 105—106 ♂♀ (wie zuvor). *O. striaticeps* Gestro: Ein Vergleich des Typus (♂) bestätigte daß die Sp. nicht in die Chaud.'sche Abt. II. 1. A. a. zu *limbatum* gehört, sondern zu II. 2. zu *guttatum*. Unterschiede von *affinis* p. 106. *O. vittatum* Wiedem. (Typus ♀) nimmt eine sehr isolierte Stellung ein. Beschr. p. 106. *O. dictum* Wiedem. (Typ. ♂) p. 106—107; *O. africanum* Rousseau u. *afr.* Dupuis p. 107—108. Für *O. africanum* Dupuis führt Bänninger den Namen *O. distinctum* **nom. nov.** ein. — Unterscheidungstabelle der Spp. der *variegatum*-Gruppe (p. 108—109): Flgld. mit 15 punkt. Streifen, letzt. Kiefertastergl. lang u. dünn, zylindrisch oder in d. Mitte sehr schwach eingeschnürt, wie auch bei den folg. Spp. oben etwas zusammengedrückt, etwa $1^2/_3$ mal so lang wie das zweitletzte, Hbrust ohne Punktierung: *vittulatum* Fairm. — Flgld. mit 14 punkt. Streifen, letzt. K.-T.-Glied zylindrisch, $1^1/_2$ mal so lang wie das zweitletzte, Metasternum seitl. grob punkt., Abd. an d. Basis gerunzelt u. punkt.: *Alluaudi* Dupuis. — Flgld. mit 14 vollk. glatt. Streifen, letztes K-T-Glied mehr spindelförmig, gegen die Basis sehr schwach verdickt, etwa $1^1/_2$ mal so lang als das zweitletzte. Seiten des Hschs. besonders im vord. Drittel ziemlich stark gerundet. Skulptur wenig au geprägt, Scheibe glatt, Metasternum höchstens mit feiner erloschener Punktierung. Abd. glatt: *Grandidieri* Alld. — Hsch.-Seiten sehr wenig gerundet u. Basis des Abd. bis auf die Punkte in den Nähten glatt; Flgld. mit 14 mehr (*depressum* Klug) oder weniger (*multiguttatum* Chd., *variegatum* Ol.) punktierten Streifen, letztes K.-T.-Gl. nur so lang (*multiguttatum*) oder etwa ein Drittel länger (*variegatum*) als das zweitletzte, das letzte bei *multiguttatum* u. *depressum* gegen die Basis stark, bei *variegatum* nur schwach verdickt, mehr spindelf. — Die Zeichnung des Hschs. u. der Flgld. hat B. dabei unberücksichtigt gelassen. — *O. kanalensis* Fauv. von Neu-Kaledonien, in d. Gen. Ins. noch als eigene Sp. aufgeführt, hat Fauv. bereits in d. Rev. d'Ent. 1903 p. 215 diese Sp. als eine Var. des europ. *limbatum* mit falscher Vaterlandsangabe berichtigt.

O. limbatum L. in Deutschl. Ende V.—VI. zu Hunderten in Salzlachen in den Dünen bei Warnemünde, an den mecklenburg. Seen, an Bächen um Göttingen, Duderstadt, im Harz, Thüringen, an d. Aller, Leine u. Innerste. Lebt am Tage im Sande vergraben, in recht feuchtem Sande, 1—2 Schritt vom Wasserrande, wo wenig Ufervegetation ist. Tüchtiges Durchnässen des Bodens mit der Hand lockt die Käfer hervor. In Willowmore finden sich 2 *Omophron*-Spp. (*O. suturalis* Guér. u. *picturatus* Boh. mit gleicher Lebensweise. *O. o'neili* i. l. [**n. sp.**] (ganz fahlgelb, echtes Dünentier) in den Dünen des Indischen Ozeans bei Port Elizabeth. Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 210. — *O. limbatum* L. Fundorte in Brandenburg: Plagesee u. Wosensee bei Brodowin, Bauernsee bei Kagel, Müggelsee, Krampnitzsee, Sehnitz-See, Werlsee, Tabberts Waldschlößchen. Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 210. **Kuntzen** lockte ihn bei Sadowa durch Aufwerfen von Sand auf die Wasserlachen; P. Schulze fand ihn in Copula unter treibendem Holz im Teglersee p. 211.

Omphreus albanicus Apf. von Prokletija, 1300—2000 m. **Apfelbeck** p. 165.

Ophonus pubescens Müll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *Oph. rupicola* Sturm bei Teschen; wie *Licinus* siehe dort. **v. Wanka, Th.**

p. 276. — *Oph. fimeticola* (p. 53) Patria?; *littoralis* (p. 87), ad lacum benacum [Lago di Garda]. **Strand** (Gistel) p. 79.

Pangus speciosus (p. 43) Brasil. Schon in d. Isis 1831 p. 309 aufgestellt, aber *speciosus* Dej. 1829 muß die Sp. heißen. **Strand** (Gistel) p. 79.

Parthenius [**n. g.** 1857] Typ.: *Anchomenus haemorrhous* Perty (p. 44) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 79.

Pasimachus missuricus (p. 27) Missouri (Ver. Staaten). **Strand** (Gistel) p. 79.

Percus Reichei? von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121.

Perileptus areolatus Creutz von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121. — *P. areolatus* ab. *niger* Heyd. bei Agay, am Ufer unter Steinen. **Rapp** p. 50.

Peryphus tricolor (p. 19 u. 42) Oberbayern, [dürfte von *P. tricolor* F. versch. sein, in welchem Falle eine Neubenennung nötig wäre, also *P. Gisteli* Strand **nom. nov.** *B.* (*Peryphus*) *tricolor* F. (= *Erichsoni* Duval) ist bekannt aus Bayern, Böhmen, Mähren, Schlesien, an Gebirgsbächen stellenweise häufig, auch in Oberbayern! cf. Bose-Gutfleisch, 47, Reitter, F) G. I, 117; Kuhnt, p. 63, Calwer-Schaufuß I, p. 39/40; *P. arenicola* (p. 59. Tirol. **Strand** (Gistel) p. 79.

Pheropsophus (subg. *Stenaptinus*) *globulicollis* **n. sp.** (ausgezeichnete Sp., verwandt mit *obliquatus* Thoms. u. *uniformis* Hubth. 1914. Halsschild viel gewölbter als bei *uniformis*. Auffallend ist die Skulptur der Oseite. Rippen fein u. schmal, die Zwischenräume breit, bei *glob.* treten die Rippen als breite konvexe, glatte u. ziemlich glänzende Erhabenheiten auf u. die Zwischenräume als sehr schmale, tiefliegende Streifen). **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 135—136 (Afr.: N.-West-Rhodesia).

Phricocarabus 1 **n. subsp. Bferig** (**1**) (Galizien).

Platynus assimilis Payk. Da, *sexpunctatus* L. (Da), *mülleri* Hbst. a. *chalybaeus* Gredl., *viduus* Panz., v. *moestus* Duft., a. *emargintaus* Gyllh. Da, *dorsalis* Pontopp. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p.174. — *Pl. assimilis* Payk., im Retyezát: 800—2000. **Szilády** p. 114. — *Pl. serobiculatus* **subsp.** *Purkynei* **n. Obenberger** (**1**) p. 10 (Bašmakli im bulgar. Küstenlande). Subsp. *turcicus* Apf. beim Gipfel des montenegrinischen Moglié p. 10.

Poecilus coerulescens L. im Ampergebiet. Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. *P. lepidus* Leske f. *nigra* Letzn., Tirol. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 177. — *P. lepidus* Leske im Retyezát: 600—1800. **Szilády** p. 114. — *P. metallifer* (p. 20) Steiermark, *ethnicus* (p. 78) Epidaniae Alpes. **Strand** (Gistel) p. 79.

Pogonus 9 Spp. im Lagunengebiet, auf so engem Raume: *P. pallidipennis* Dej., *P. gilvipes* Dej., *P. litoralis* Duft., *P. chalceus* Marsh., *P. riparius* Dej., *P. meridionalis* Dej., *P. gracilis* Dej., *P. testaceus* Dej. u. *P. rappi* Hbth. in der Camargue, unter Steinen. Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Polystichus connexus Geoffr. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363, am Ufer des Medvešcak p. 362.

Procerus gigas Creutz. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 362. In Calwer-Schaufuß steht als Fundzeit „April", was wohl heißen soll, daß er dann schon zu finden ist, am häufigsten findet man ihn im VII., VIII., in schattigen Laubwäldern; im Hochsommer sogar im Weichbilde der Stadt Zagreb gef.

p. 358—359. — *Pr. tauricus*, Lebensdauer der Imago, 4 Jahre im Terrarium. **Weber** p. 18.

Procrustes coriaceus L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *Pr. coriaceus* L. var. *rugifer* Kr. im Retyezát, 900, Mont. Sulbap. **Szilády** p. 113. — *Pr. melancholicus* (p. 37) Smyrna. Soll schon 1848—50 in Gistel u. Brommes Naturg. beschr. sein. **Strand** (Gistel) p. 79.

Prosebus [**n. g.** 1857] Typ. *Scarites indus* Oliv. (p. 50) Ostindien. **Strand** (Gistel) p. 79.

Pselaphanax. **Alluaud (3).**

Pterostichus-Spp. **Strand** (Gistel) p. 79: *Pt. piniphilus* (p. 88), *umbricola* (p. 87), beide aus Tirol; *comptorius* p. 64 (Tirol); *umbralis* p. 67 (Tiroler u. Schweizer Alpen), *atratus* (p. 21) Oberbayern, *infaustus* (p. 62) Epidaniae Alpes. — *Pt.*-Spp. im Rhätikon, bis 2600 m. **Szilády, Z.** p. 69. — *Pt. tarsalis* Apfelbeck. Salzstelle bei Bredow. **Wagner,** Ent. Mitt. 1917, 261; für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *Pt. aterrimus* Hbst. wird in der Berliner Umgebung immer seltener; er war früher bei Wilmersdorf, am Müggelsee u. an den Grunewaldseen häufig. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 397. — *Pt. oblongopunctatus* Fabr. u. *fasciatopunctatus* Creutz. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *Pt. oblongopunctatus* F., *nigritus* F., *minor* Gyllh. Da, *strenuus* Panz., *diligens* Strm. (Da), *melas* Creutz, *metallicus* F., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *Pt.* im Retyezát. **Szilády** p. 114: *Pt. unctulatus* Duft. 1100—1700; *niger* Schall 850—2000; *vulgaris* L. 600, *oblongopunctatus* F. 900—2000 Mont., *findeli* Dej., 1100—2300, *fossulatus* Quens. v. *welensi* Drp. 1800—2300, *maurus* Duft. 1796—2500, *maur.* v. *erythromerus* Ganglb. 1896—2500. — *Pt.* (*Glyptopterus*) *Brucki* Schaum von Vermoša, 1100 m; *Pt.* (*Gl.*) *Reiseri* Gglb. v. Vermoša, *Grebeni* 1100—1700 m, Vunšaj, *Pt.* (*Gl.*) *Pentheri* **n. sp.** (Untersch. von den nahest. *Pt. Reiseri* u. *malissorum* Apfelb. 1905). **Apfelbeck,** p. 166 (Prokletijagebiet, 13.—16. VII., 17.—22. VII.). — *Pt. fasciatopunctatus* Crtz. bei Schliersee, ferner in Woringen bei Memmingen im Allgäu, z. B. in einer im Hochwald gelegenen Kiesgrube; *Pt. cristatus* Duf. bei Zweibrücken. **Schunck** in **Hubenthal** (**5** No. 76) p. 249. — *Pt. cursorius* Dej. (p. 52), *Pt. coerulescens* L., *Pt. bicolor* Arrag., *Pt. impressicollis* Fairm., *Pt. maurus* ab. *validiusculus* Chd., *Pt. cristatus* ab. *moestus* Deville, *Pt. impressus* Fairm. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53. — *Pt. maurus* u. dess. var. *erythromerus* in den höchsten Gipfeln des Retyezát, ca. 2511 m. **Szilády** p. 108. — *Pt. parumpunctatus* D. (?) in der Hochgebirgsregion. **Szilády, Z.** p. 68. — *Pt. vernalis* Panz. im Sonnenschein auf dem feuchten Lagunenboden, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *Pt. niger* **subsp.** *bulgaricus* **n.** (Unterschiede von der typ. Form u. der var. *distinguendus* Heer). **Obenberger (1)** p. 10.

Scales (*Scaleus*) *fischeri* (p. 29) Südrußland. Müßte *Scales pilosus* Fisch. heißen, was aber auch hinfällig ist, da das Tier *Licinus silphoides* Rossi (*agricola* Ol.) heißen muß. **Strand** (Gistel) p. 80.

Scaphinotus grandis (p. 52) [Patria?] **Strand** (Gistel) p. 80.

Scarites laenigatus F. am Strande von St. Raphael, desgl. von Agay. **Rapp** p. 19. — *Sc. laevigatus* F., am Ufer in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Selina Motsch. = *Sphinctodera* Fairm. 1901. **Alluaud (3).**

Sphodrus leucophthalmus S. unter einer alten Wolljacke in der Arena von Arles. **Rapp** p. 49.

Stenocantharus [**n. g.** 1857] (bei Strnd. zu ergänzen). Typ. *Cychrus debilis* Eschh. (p. 92) Nordam. (In Isis 1829 1068 [nicht 1086] No. 17 aufgestellt). **Strand** (Gistel) p. 80.

Stomis rostratus *Strm. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174; am Grebeni, Umgeb. von Vermoša, 1100—1800 m, 16. VI. **Apfelbeck** p. 166.

Stypholomerus 1 **n. sp. Alluaud (2).**

Syntelestes [**n. g.** 1857] Typ.: *Epomis carbonarius* Dej. aus Senegal (p. 30). **Strand** (Gistel) p. 80.

Synuchus nivalis am Köder, im Mulm eines Ameisennestes „Augarten", Brünn. **Fleischer (1)** p. 264. — *S. vehemens* (p. 72) Schweiz. **Strand** (Gistel) p. 80.

Tachypus pallipes Dft., Umgebung von Eisleben, Kärner, 29. VI. 16. **Feige, C.** p. 203. — *T. flavipes* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174.

Tachys quadrisignatus Duft. bei Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 276. — *T. Focki* Hummel in Vogesenrandzone. **Huber** p. 92. — *T. scutellaris* Stph. u. *T. bistriatus* Dft. auf dem feuchten Lagunenboden; im Sonnenschein in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Tachyta nana Gyll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *T. nana* Gyllh. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363.

Tetraplatypus similis Dej. Umgebung von Eisleben: Neckendorf, 11. II. 14, Kliebig 25. VIII. 15, unter Steinen. **Feige, C.** p. 203.

Thalassotrechus **n. g. 1 n. sp. Van Dyke (2).**

Thoracolobus [**n. g.** 1857] Typ.: *Anthia maxillosa* Fabr. u. *A. thoracica* Ol. (p. 50); *Th. maxillosus* (p. 50) Kapland: *Th. thoracicus* ♂ (p. 50) Kapland. Dazu als Syn. *Anthia fimbriata* Schönh. ♂. **Strand** (Gistel) p. 80.

Trechus alpinigerus (p. 25), *meteoricus* (p. 25) beide aus Steiermark; *humifex* (p. 75) Schweizer Alpen. **Strand** (Gistel) p. 80. — *Tr. banaticus* u. *dejeani* um den höchsten Gipfel im Retyezát ca. 2511 m. **Szilády, Z.** p. 103. — *Tr. micros* Hrbst. Umgebung von Eisleben: Freßbachtal, 5. VII. 14 **Feige, C.** p 203; bei offenem Fenster ans Licht fliegend. **Stiller** p. 360. — *T. 4-striatus* Schrnk. (Da) im Ampergebiet. Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *Tr.*-Spp. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363: *Tr. binotatus* Putr., *subnotatus* v. *cardioderus* Putr., *alpicola* Sturm, *Tr. micros* in d. Bizeker Höhle p. 369. *Tr. binot.* u. *subn.*. v. *card.* am Ufer des Medvešćak p. 362. — *Tr.*-Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 114: *Tr. banaticus* Dej. 2500, *pulchellus* Putz. 1000—1200, ***dejeani* Putz. 800—2500; *marginalis* Schm. 1000—1300 (häufig), *palpalis* Dej. 1100—2000. — *Tr. Delarouzeei* Pand. mit der ab. *maritimus* Dan. unter Steinen auf der Madonne. **Rapp** p. 53. — *Tr. 4-striatus* am Köder, im Mulm eines Ameisennestes „Augarten", Brünn. **Fleischer (1)** p. 264. — *Tr.* (s. str.) *stenocephalus* **n. sp.** (dem bosnischen *Tr. Sturanyi* Apf. sehr nahe, durch schmäleren Kopf u. eiförmigere weniger abgeflachte Flgld. verschieden. Vielleicht eine Rasse des *Stur.*). **Apfelbeck** p. 164 ♀ (Vermosa). *Tr.* (*Neotrechus*) *suturalis* Schauf. Rapša, in kleinen Höhlen p. 164.

Trichotichnus laevicollis Duft. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174; im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52.

Typhlotrechus Bilimeki. **Stiller** p. 371; *T. B.* var. *ozaljensis* in d. Ozaljer Höhle häufig.

Zabrus. Ausschlüpfen nach 9—12 Tg. **Weber** p. 2. — *Z. tenebrioides* Goeze im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174; im Sonnenscheine auf dem feuchten Lagunenboden in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

3. Paussidae.

Paussus procerus Gerst., riesiger Myrmekophile. **Heyne,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 415.

4. Haliplidae.

Cnemidotus rotundatus Aub., *Cn. impressus* Panz. in den Wassergräben d. Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Haliplus lineatocollis Mrsh. in den Wassergräben, im Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47; bei Agay, in Wassertümpeln des ausgetrockn. Flußlaufes. **Rapp** p. 50. — *H. rotundatus* (p. 13) München. **Strand** (Gistel) p. 80.

Peltodytes rotundatus [*rodundatus* ist ein Druckfehler] von Oristano. **Krausse (1)** p. 120.

5. Amphizoidae. Vacant.

6. Pelobiidae (= Hygrobiidae).

Pelobius Hermanni Larve, Kopf dick, disproportioniert mit dem übrigen Körpervolumen. **Weber** p. 8.

7. Dytiscidae.

Rezente Formen.

Wasserkäfer von Florida: **Leng u. Mutchler.**

Agabus Scholzi Kolbe 1916, 26. IV. 12, 11. IV. 14 im Lindenbruch; Westpreußen, Schlesien, Süd-Rußland. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88; *A. fuscipennis* Payk. 17. IX. 15. Lindenbruch u. 1. VI. 17. Beide für Ost-Holstein neu. — *A. biguttatus* Thoms. Falkenhagen, 11. IV. 17 (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *A.*-Spp. im Retyezát: *A. guttatus* Payk. 1100, *A. congener* Payk. 2000, Zenoga See, *A. bipustulatus* L. 1000—2050. **Szilády** p. 114. — *A. brunneus* F. bei Agay, in Tümpeln des ausgetrockneten Wasserlaufes. **Rapp** p. 50. — *A. Sturmi* Gyll. in einem Tümpel bei Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 277. — *A. striolatus* in Maksimir. Besonders im Hochsommer, wenn der Bach beinahe ausgetrocknet ist u. stehende Lachen bildet; *A. guttatus* vereinzelt unter Steinen im ganz ausgetrocknetem Bachbette. **Stiller (2)** p. 133. — *A. congener,* charakt. für Nordeuropa wie für die Alpen, 2445 m, *A. bipustulatus,* der häufigste u. am höchsten steigende Wasserkäfer des Retyezát, in den Alpen noch bei 2560 m; *A. guttatus* im Retyezát wie in den Alpen. **Szilády, Z.** p. 108.

Bidessus. Verbesserungen zum Katalog. **Zimmermann (2).** — *B. delicatulus* Schaum hat eine eigentümliche Lebensweise. **Hubenthal (5** No. 67) p. 45. Es ist Mitte VII. am Ufer der Apfelstädt bei Mandersleben (Nähe von Erfurt) zu finden. Herstellung kleiner Wassertümpel durch

Fortnahme einiger Steine. Nach Klärung des Wassers sieht man den Käfer zusammen mit einer sehr ähnlichen Wanze. Fang mit einem Netz von 8 cm Durchm. In sehr niedrigem mit Schlamm u. Algen durchsetzten Wasser nicht zu finden. — *B. geminus* F. Da, im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *B. minutissimus* Grm. bei Agay in Tümpeln des ausgetrockneten Flußlaufes. **Rapp** p. 50. — *B. pumilus* Aubé in den Wassergräben im Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Colymbetes bipustulatus F. in der Hochgebirgsregion. **Szilády, Z.** p. 68.

Copelatus ruficollis bei offenem Fenster ans Licht fliegend. **Stiller** p. 360.

Cybister Roeseli, Lebensdauer der Imago, $5^1/_2$ Jahre. **Weber** p. 18.

Dytiscus. Die Embryonalentwicklung schwankt nach Blunck zw. 8 Tg. u. mehreren Monaten, bei 28 Grad 9 Tg., bei kühler Temperatur länger, bei 4—6 Grad C. Stillstand. **Weber** p. 2. Schlammförmige Rektumampulle p. 3; 2 larvale Häutungen außer der Häutung zur Puppe. **Weber** p. 4; Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 8—15 Woch., Fleischfresser. p. 17. Ausreifen der Imago in 8 Tg. p. 15; Dauer der Puppenruhe nach Blunck 3—4 Woch.; kann auch zw. 14 Tg. u. mehr Mon. schwanken p. 17; Lebensdauer der Imago, $2^1/_2$ Jahre S. 18. — *D. marginalis* L. Gehäuse zerfressener Schnecken. **Wanach,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 383; *D. latissimus* L. in d. Mark selten. Fundorte: Nebengewässer des Müggelsees, Brandenburg a. H., Quenzsee. **Schulze, P.** t. c. p. 383 (nach Rothenburg 1905). — *D. dimidiatus* Oliv. Umgebung von Eisleben, Teich hinter der Münze. **Feige, C.** p. 203. — *D. pisanus* Lap. bei Agay, in Tümpeln des ausgetrockneten Wasserlaufes. **Rapp** p. 50.

Graphoderus (recte *Graphoderes*) *rivulorum* (p. 13) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 80.

Hydroporus arcufer (p. 14) München, *batrachinus* (p. 75) Schweiz, Tirol. **Strand** (Gistel) p. 80. — *H. neglectus* Schaum 29. IV. 13 Lindenbruch, desgl. 7. V. 17; 2. V., 4. V. 17 Quisdorf: für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88. — *H.*-Spp. der Umgebung von Eisleben: 12-*pustulatus* F. Oberhüttenteich, 17. V. 09; *memnonius* Nicolai, Altstädter Schießstand 5. IX. 10; *memn.* v. *castaneus* Aubé, Blankenheim, Erdfallteich 8. VII. 12. **Feige, C.** p. 203. — *H. rufifrons* Duft. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *H.*-Spp. im Retyezát: *H. planus* F. 2000, Borescu-Gruppe 1850, *nigrita* F. 2000, Zenoga See, *H. melanarius* Strm. 2040 Bukura See. **Szilády** p. 114. — *H. borealis* Gyll. u. *H. Sanmarki* C. Sahlberg im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *H. lepidus* Ol. mit d. ab. ♀ *fossulatus* Zimmerm., *H. varius* Aubé, *H. ignotus* Muls. bei Agay, in Tümpeln des ausgetrockn. Wasserlaufes. **Rapp** p. 50. — *H. planus* im Retyezát u. in den Alpen. *nigrita* steigt in den Alpen bis 3200 m. **Szilády, Z.** p. 108. — *H. lepidus* Oliv. var. *fossulatus* Zimmermann von Agay ist endgültig **var.** *bifossulatus* **n.** genannt worden. **Rapp** in **Hubenthal** (**4** No. 64) p. 184—185. — *H. elegans* Sturm, in einem toten Arm der Olsa bei Teschen; *H. memnonius* Nic. bei Skotschau in klaren Bächen. **v. Wanka, Th.** p. 277. — — *H. Cerisyi* Aub., *H. bilineatus* Strm., *H. flavipes* Ol., *H. limbatus* Aub. in den Wassergräben im Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *H.* 1 **n. subsp. Zimmermann.**

Hyphydrus Aubei Ganglb. **ab.** *obscura* **n. Depoli,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 190 ♂ Fig. 1 in toto.

Ilybius subaeneus Er. in einem Tümpel bei Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 277. — *I. fuliginosus* F., im Retyezát, 900—1000. **Szilády** p. 114; im Retyezát u. in d. Alpen. **Szilády, Z.** p. 108.

Laccophilus obscurus Panz. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *L. virescens* ab. *testaceus* Aub. in den Wassergräben, im Lagunengebiet der Camargue. Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Limnichus pygmaeus Sturm. Umgebung von Eisleben: Wormsleben, 26. IV. 17, gesiebt. **Feige, C.** p. 207. — *L. sericeus* Duft. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Meladema coriaceum Lap. bei Agay, in Tümpeln des ausgetrockneten Wasserlaufes. **Rapp** p. 50.

Noterus brevicornis Deg. in den Wassergräben im Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Plateocolymbus [**n. g.**] Typ. *Colymbetes lireatus* Reit. (p. 94) Kaschmir **Strand** (Gistel) p 80.

Platambus maculatus L. f. *inaequalis* Schils. von Leipe, Spreewald. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 177.

Rhantus exoletus f. *insolata* Aubé Finkenkrug, V. 1913 (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278.

8. Gyrinidae.

Wasserkäfer von Florida: **Leng u. Mutchler.**

Gyrinus natator f. *Wankowiczi* Rég. Finkenkrug, V., 1914, *G. colymbus* Er. f. *hungarica* Seidl., desgl. für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche ent. Zeitschr. 1918 p. 278. — Für *G. colymbus* Er. bei Kellner ist *striolatus* Fowler zu setzen (E. Mitt. 1917, 157). In Kellners Sammlung unter dem Namen *colymbus* Er. **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 377. — *G. urinator* Ill. u. *G. elongatus* Aubé, *G. Dejeani* Brull. (*G. marinus* nahest., selten) bei Agay, auf den Wasserflächen. *G. elongatus* Aub. im Lagunengebiet der Camargue, auf dem Wasserspiegel, Stes. Maries. **Rapp** p. 45. — *G. stagnalis* (p. 87) Frankr. **Strand** (Gistel) p. 80.

9. Rhys[s]odidae. Vacant.

10. Cupedidae (= Cupesidae). Vacant.

B. Polyphaga.

I. Familienreihe Staphylinoidea.

1. Familiengruppe Staphylinida.

11. Platypsyllidae.

Platypsyllidae. Diagnose. Biologie. **Calwer-Schaufuß** p. 292—293. Schabenähnlich, flach.

Platypsyllus castoris Rits. Beschr. Verbr. **Calwer-Schaufuß** p. 293.

12. Staphylinidae.

Staphylinidae. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe. 10 Wch. bis 1 Jahr bei sehr variabler Lebensweise, bei Pilzfressern wohl kürzer. **Weber** p. 17. — *Staphy-*

linidae, zahlr. Spp. am Köder im Mulm eines Ameisennestes, „Augarten" Brünn. **Fleischer (1)** p. 264. — *Staphylinidae* im Rhätikon zahlreich **Szilády, Z.** p. 69. — *Staphylinidae*. Südamerikanische Gäste von *Sol saevissima* Sm.: *Myrmecochara* 3, *Dinardopsis* 1, *Ecitonilla* 1, *Myrmedonia* 6, *Paederopsis* 1, *Myrmecosaurus* 2, *Monista* 1, *Apocellus* 1. **Wasmann**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 70—73. Siehe unter den einzelnen Gattungen.

Abacetus Salzmanni Grm. bei Agay, am Ufer unter Steinen. **Rapp** p. 50.

Acalophaena **n. sp.** Gast von *Solenopsis saevissima* Sm., La Plata. **Wasmann (4)** p. 214 (nach Bruch).

Acidota cruentata Mannh., Umgebung von Eisleben: Alter Friedhof, 7. XI. 13 u. 15, viele an Müllers Erbbegräbnis. 9. XII. 15—12. I. 16 keine; 10. XI. 17—20. I. 18. **Feige, C.** p. 203. — *A. crenata* u. *cruentata* an den Mauern der Häuser einer Gasse in Brünn um den 1. XI. herum, in der viele Gärtner wohnen. Der Gedanke, daß dieser Käfer mit Moos in die Stadt geschleppt sei, wird durch die Schwärmzeit derselben erklärt: Temperatur nicht unter 4 Grad R. zw. 11 Uhr Vorm. u. 3 Uhr Nachm. in Gassen mit Gärten oder Parkanlagen. Setzen sich an helle Mauern. Lebt unter faulenden Vegetabilien. Vom 1. XI. bis Ende XI. zahlr., dar. eine neue dunkelgefärbte Aberration. Mit der *Acidota* schwärmt gleichzeitig *Acrolocha striata* Grav., in Massen um einen Komposthaufen. **Fleischer (1)** p. 265—266.

Acrolocha striata an den Mauern der Gassen Brünns, weniger zahlreich, an einem sonnigen Tage zu Mittag in einer Gemüseanlage in Massen einen Komposthaufen umschwärmen. **Fleischer (1)** p. 266. — *A.* 1 **n. ab. Fleischer (2)** (Mähren).

Acrulia inflata Gyll. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363.

Actobius cinerascens Grav. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175.

Acylophorus **n. sp. Cameron (2).**

Aleochara. Spp. in **Strand** (Gistel) p. 80: *ammonia* (p. 3), *urnatrix* (p. 3), *graminicola* (p. 4) alle 3 von Steiermark; *deformis* (p. 3) Niederbayern; *perspicua* (p. 27) u. *valligena* (p. 45) beide aus Bayern; *speluncaria* (p. 60) u. *thelephori* (p. 88). — *A. grisea* Kr. bei Agay, am Ufer unter Steinen. **Rapp** p. 50. — *A. inconspicua* an den Mauern Brünns, weniger zahlreich. **Fleischer (1)** p. 260. — *A. spadicea* Er. im Angeschwemmten der Olsa bei Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 279. — *A. spadicea* (cf. auch am 7. III.) *sparsa* im Maulwurfnest, 7. u. 18. II. 1918, bei Dotzheim, Wiesbaden; *sparsa* 11. III. 1918, ibid., *spadicea* für die Fauna von Nassau neu p. 183. **Bickhardt** in **Hubenthal (4** No. 60) p. 182. — *A. sparsa* Heer, Umgebung von Eisleben: Helfta, 9. III. 12, an Krähe, Bornstedt 15. X. 17, *A. villosa* Mannh. Mohrenapotheke, im Garten, unter Stein 17. II. 12, *A. ruficornis* Grav. Holzzelle, 29. IV. 13. **Feige, C.** p. 204. — *A. sparsa* Heer, *villosa* Mannh. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *A. tenuicornis* Kr. im Lagunengebiet, unter Steinen, in der Cmargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *A. verna* von Sorgono. **Krausse (1)** p. 120.

Alianta pictipennis Fauv. ist zu *Heterota* zu stellen.

Amarochara Bonnairei Fauv. 8. VII. 16 aus morschem Erlenstumpf gesiebt, in d. Nähe der alten Kalkhütte am Kalksee, für Norddeutschl. u. für Ost-Holstein neu, nach Ganglb. in Österr., Lothringen, Holl., Frankr., Engl. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89.

Amphichroum canaliculatum Er. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363.
Ancyrophorus aureus in der Bizeker Höhle. **Stiller** p. 369.
Anthobium aucupariae (p. 4). Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 80. Wenn *A. aucupariae* Kiesw. 1866 verschieden ist, so möge sie *pseudaucupariae* **nom. nov.** Strnd. heißen. *A. carpophagum* (p. 40) Deutschl. — *A. ophthalmicus* Payk., *rectangulum* Fauv., *sorbi* Gyllh., *abdominalis* Grav. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174 u. 175. — *A. sparsum* Fauv., *A. elongatum* Gglb. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54.
Anthophagus Spp. **Strand** (Gistel) p. 81: *A. advena* (p. 89), Lombardei, *Hanfii* (p. 4) Niederbayern; *variegatus* (p. 5) Steiermark; *bellicanus* (p. 74); *vehemens* (p. 85) beide aus Tirol. — *A. caraboides* L. Umgebung von Eisleben: Glume 10. VI. 10; Goldgrund 30. V. 15, Pfaffenfahrt, 30. V. 15; Kliebig, 25. VIII. 15. **Feige, C.** p. 203. — *A. praeustus* Müll., Umgebung von Eisleben: Dederstedt, 28. V. 12 auf Rotdorn; Alter Friedhof, 25. V. 13. **Feige, C.** p. 203. — *A. caraboides* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *A. alpestris* Heer im Retyezát: 1000—2150 Alp. **Szilády** p. 114. — *A.* 6 Spp. in d. Hochgebirgsregion. **Szilády, Z.** p. 68.
Apocellus mendozanus Steinh., 1869 (*Oxytel.*) Prov. San Luis [Argent.] zahlr. in d. Nestern von *S. saevissima* Sm. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 73.
Astenus pulchellus Heer, Lichterfelde. (Wagner, E. Mitt. 1917, 262) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *A.* (*Sunius*) *picturatus* Fauv. var., Colonia alpina, Gast von *Solenopsis saevissima* Sm. var. *picea* Wasm. **Wasmann** (**4**) p. 214. — *Ast. angustulus* von Sorgono. **Krausse** (**1**) p. 120.
Astilbus alutaceus Bernh. Münch. Kol. Zeitschr. I, 1902, 54 (aus Turkestan) = *Drusilla* (*Astilbus*) *alutacea* Reitt. ♀ (DEZ. 901, 67) von Karatak. **Reitter,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 192. — *A. canaliculatus* F. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.
Atheta-Spp. bei Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 278—279: *A. gracilicornis* Er., Olsaufer, im Angeschwemmten, ebenda *A. currax* Kr., *debilicornis* Er.. *Eichhoffi* Scriba, beide selten. jetzt. für die Fauna neu, dann *insecta* Thoms. (häufig); *A. complanata* Mannh.; *procera* Kr., Lissahoragebiet; *A. indubia* Sharp; *A. nitidicollis* Fairm., selten; *pilicornis* Thoms. Beskiden (Tal d. Rečica), *A. diversa* Sharp, Beskiden, Lissahoragebiet, für das Gebiet neu, *A. Leonhardi* Bernh., Buchenwald, aus Laub gesiebt; *cinnamoptera* Thoms., sehr selten, *A. subsinuata* Er., sonst nur in den höchsten Gebirgslagen, merkwürdigerweise bei Teschen aus Buchenlaub gesiebt. — *A.*-Spp. im Ampergebiet, Oberbayern; *A. gregaria* Er. (Da), *angustula* Gyllh., *brunnea* F. Da, *palustris* Kiesw., *divisa* Märk., *nigritula* Grav., *nitidicollis* Fairm., *crassicornis* F., *trinotata* Kr. (Da), *euryptera* Steph., *hypnorum* Kiesw., *granigera* Kiesw., *nitidula* Kr., Da, *oblonga* Er., *cadaverina* Bris., *putrida* Kr., *sordidula* Er. (Da), *longicornis* Grav., *sordida* Marsh, *parva* Sahlb., *fungi* Grav. (Da), *laticollis* Steph. Da, *analis* Grav., *soror* Kr., *exilis* Er., *circellaris* Grav. (Da). **Meyer, P.** p. 176. — *A.*-Spp. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52: *A. currax* Kr., *A. hygrotopora* Kr., *A. picipes* Thoms., *A. melanocera* Thoms., *A. incognita* Sharp, *A. boletophila* Thoms. unter Steinen am Bachufer. — *A.* (*Metaxya*) *Aubei* Bris., Ende IV. Anf. V. im Lindenbruch

recht selten. Gegen Abend gestreift. *A.* (*Microdota*) *palleola* Er. 20. V. 17. Beutinerholz. *A.* (*Liogluta*) *pagana* Er. 8. IX. 08. Beutinerholz, alle drei für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89. — *A. euryptera, ebenina, Petzi* u. *A. Wörndlei* aus der Gegend von Innsbruck. Schwierigkeit der Bestimmung. Übersichtstabelle von Seiten Bernhauers sehr wünschenswert. **Hubenthal,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 4/6 p. 179. — *A. hungarica* Bernh. bei Grimmenthal unter einem Stein 16. IV. 1911. **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 377. — *A. pallidicornis* Thoms. u. *A. picipennis* Mannh. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *A.* (*Heterophaena*) *palliditarsis* Lynch Sao Leopoldo, Rio Grande do Sul, Gast von *Solenopsis saevissima* Sm. var. *picea* Wasm. **Wasmann** (4) p. 214. — *A. spelaea* im Höhleneingang der Ozaljer Höhle gesiebt. **Stiller** p. 371. — *A. spelaea, A. crassicornis, A. euryptera* in der Bizeker Höhle. **Stiller** p. 369. — *A. Varendorffi* Bernh. eine interessante *Staph.* der Nordseeküste. Entom. Jahrb., O. Krancher (Frankenstein u. Wagner 1918). — *A. angustula* im Maulwurfnest, 7. II. 1918, bei Dotzheim, Wiesbaden, desgl. *angusticollis* am 18. II. u. 7. III. 1918, *paradoxa* ibid. 11. III. 1918. **Bickhardt** in **Hubenthal** (4 No. 60) p. 182. — *A. varendorffi* auf Langeoog. **von Varendorff.**

Autalia im hohlen Baume bei einer Kolonie von *Lasius fuliginosus.* **Stiller** (2) p. 132 in Maksimir. — *A. impressa* Ob., *rivularis* Grav. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *A. naidivora* (p. 86) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 81.

Baptolinus affinis Payk. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175.

Belonochus diversicornis **n. sp.** (dem *B. decipiens* Sharp in Gestalt u. Färb. sehr nahe u. täuschend ähnl., auffallende Fühlerbildung, größer, 6 Punkte in den Rückenreihen des Halsschildes usw., 11,5 mm) **Bernhauer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 104 (Brasil: Espirito Santo); *B. venezolanus* **n. sp.** (dem bisher unter *Philonthus* aufgezählten *B. lopterus* Er. sehr nahest., anders gefärbt, viel weitläufiger punkt. Flgld. u. schmäl. Halsschild. Zu *B.* ist auch *prismalis* zu ziehen, da die Vschenkel des ♂ mit einer größeren Anzahl von Stacheln bewehrt sind. Sie zeigen hierin große Ähnlichkeit mit den Spp. der *viridipennis*-Gruppe, welche jedoch auch bewehrte Hschenkel besitzt. Untersch. von *prismalis* Fauv.) p. 104—105 ♂ (Venez., Kolumb. Ist = *Ph. serpentinus* Er. i. l. u. *chloropterus* Fauv. i. l.), *B. falsus* **n. sp.** (Unterschied von *B. iopt.*; 12 mm) p. 105 (Venez.), *B. eximius* **n. sp.** (*B. coelestinus* außerordentlich ähnlich, jedoch Kopf u. Halsschild tiefschwarz, ohne blauen Schimmer, die rötlichgelbe Färbung der Hleibsspitze weiter nach vorn ausgedehnt, noch d. Hrand des 5. Tergites hell gefärbt, usw. 6—7 mm) p. 105—106 (Guadeloupe). *B. xantholinoides* **n. sp.** (ein. *X. punctulatus* Payk. nicht unähnlich; schwarz, Hleibsspitze einschließl. einem großen Teile des 7. Tergiten scharf abgegrenzt rötlich gelb, die letzt. 4 Flügel. bräunlichrot; 6 mm) p. 106 (Westkolumbien: Villa Elvira 1800 m; S. Antonio 2200 m, Umgebung von Cali am Rio Cauca). *B. simillimus* **n. sp.** (vor. in Gestalt, Größe, Färbung täuschend ähnl., jedoch doppelt so dicht punktiert. Flgld. 5,75 mm) p. 106—107 (Westkolumb.: Villa Elvira, 1800 m).

Bledius. Puppe mit Seitenwimpern. **Weber** p. 14. — *Bl. bos* Fauv. im Lagunengebiet in der feuchten Erde; in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

— *Bl. bubalus* (p. 18 u. 49) Korfu; *westerhauseri* (p. 58) u. *chimerus* (p. 73), beide aus Tirol. **Strand** (Gistel) p. 81. — *Bl. crassicollis* Lac., 27. IV. 08. Beutinerholz, für Ost-Holstein neu. **Künnemann**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88. — *Bl. defensus* Fauv., im lehmig. Ufer eines Teiches bei Teschen 1915, 1917 in einer Vorstadt von Teschen im Fluge gef., für die Fauna neu. **v. Wanka, Th.** p. 277. — *Bl.*-Spp. im Ampergebiet, Oberbayern: *Bl. denticollis* Fauv., *fracticornis* Payk. Da, *cribricollis* Heer (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *Bl. bicornis* für Finnland neu. **Frey (2).**

Bolitobius der Umgebung von Eisleben. **Feige, C.** p. 204: *B. thoracicus* Fabr. Vietsbach 2. III. 13, in Pilzen. *B. trinotatus* Er. Helftaer Holz, 3. IX. 13. — *B. trinotatus* Er., *exoletus* Er., *thoracicus* F., *lunulatus* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *B. exoletus* Er. auf der Madonne, aus Lärchenmulm gepreßt. **Rapp** p. 54. — *B.*-Spp. im Retyezát: *B. lunulatus* L. 1200—1250 Mont., *B. pygmaeus* F. 1000—1300. **Szilády** p. 114. — *B. fagineus* (p. 5) und *seniculus* (p. 24) beide aus Steiermark, *nigriceps* (p. 78) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 81. — *B. indicus* **n. sp.** (von den bek. Spp. durch Färbung, besonders d. Flgld., breite Makel auf denselb. u. des Hleibes sofort unterscheidbar usw., *exoletus* Er. u. *thoracicus* F. ähnl.; 3—4,2 mm) **Bernhauer,** Col. Rundschau Jahrg. 6, Hft. 7/9 p. 41—42 (südl. Ind.: Madura, Chambaganoor).

Bolitochara bella Mark, Teschen, an Baumschwämmen. **v. Wanka, Th.** p. 278. — *B. lucida* Grav. u. *B. obliqua* Er. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *B. lunulata* Payk. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *B. excentricornis* (p. 5) Bayern u. *laeta* (p. 62) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 81.

Boreaphilus (Gatt. für Nordam. neu) *americanus* **n. sp. Notman** (Nordamerika).

Brachydirus aeneipennis **n. sp.** (durch Färb. von allen bek. Spp. unterscheidbar, überdies schlank u. lange Flgld. 7—7,5). **Bernhauer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 115—116 (Peru, 1000—1800 m, 11° 3′ südl. 75° 17′ westl. v. Greenwich).

Bryocharis analis Payk., Umgebung von Eisleben: **Neckendorf,** 20. III. 14; 31. III. 14; 17. IV. 14, unter Steinen. **Feige, C.** p. 204.

Bryoporus cernuus Grav. a. *merdarius* Ol. 2. VI. 17. im Seescharwalde gekätschert. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88.

Cafius xantholoma Grav. von Oristano. **Krausse (1)** p. 120. — *C. xantholoma* Grv., um das feuchte Holz eines Kahnes am Strande von St. Raphaël schwärmend. **Rapp** p. 49.

Conosoma bipunctatum Grav., Umgebung von Eisleben: Bischofsroda, 11. X. 16, gesiebt. **Feige, C.** p. 204. — *C. pedicularius* Grav. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *C.* 1 **n. sp. Cameron (3).**

Coprophilus piceus Kr., Umgebung von Eisleben: Unterrißdorfer Weinberge, 26. VIII. 12. **Feige, C.** p. 203. — *C. striatulus* F. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 175.

Coproporus. Neue Spp. **Bernhauer,** Col. Rundschau, Jahrg. 6, Hft. 7/9 p. 42 sq.: *C.* (**subg.** *Paracoproporus* **n.**) *grandicollis* **n. sp.** (weicht von den übrig. Spp. durch den *Olophrum*-artig. Habitus u. die nicht gekielte Mittelbrust ab, daher **n. subg.** (vielleicht **n. g.**). Mit *Olophrinus* Fauv. wegen Bildung der

Mittelbrust u. wegen Mangels an Punktstreifen auf den Flgld. nicht zu vereinigen, 3,5 mm) p. 42—43 (Formosa: Kosempo). *C. depressiusculus* **n. sp.** (mit *C. melanarius* Er. am nächsten verw., viel stärker niedergedrückt, breiter, andere Färbung, kaum sichtbare Punktierung des Halsschildes u. d. Flgld. hinlängl. versch., 2,2—2,8 mm) p. 43—44 (Philipp.: Mt. Banahao); *C. rufopiceus* **n. sp.** (von d. Färb. des *sanguinolentus* Motsch., aber nur $^1/_3$ so groß, viel stärker gewölbt u. besonders die Bildung der Seiten der Flgld. 2,6—2,7 mm) p. 44 (Formosa: Takao). *C. secretus* **n. sp.** (dem *C. rufus* Kr. täuschend ähnl., jedoch nur halb so groß, durch die wie bei *fasciipennis* Kr. getrennten Fühler konstant versch., 1,5—2,2 mm) p. 44—45 (Formosa: Lambeh, Takao); *C. bivittatus* Bernh., An. Mus. Hung. 1915 p. 155, Beschr. p. 45—46 (von Deutsch-Ostafr., auf Formosa: Takao). *C. luteipennis* **n. sp.** (durch niedergedrückte schmale Gestalt u. Färb. v. anderen Spp. versch.; 2,7 mm) p. 46 (Java: Preanger, Tjibintaro).

Coproceramus [**n. g.** 1857]. Type: *Aleochara impressifrons* Mannh. (p. 9). Bayern, Finnland „etc." **Strand** (Gistel) p. 81.

Coryphium angusticolle Steph. forma macropt., 15. I. 15, Lindenbruch, für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88. — *C. angusticolle* Steph. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363.

Crataraea suturalis in mit Mäusekot durchsetzten Strohresten, sehr zahlreich. **Fleischer (1)** p. 265.

Cryptobium fracticorne Payk. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *Cr. pallidum* (p. 84) Schweiz. **Strand** (Gistel) p. 81.

Dasyglossa prospera Er. Da, im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Deleaster dichrous Grav. var. *Erichsoni* Hochh. für das Gebiet neu; mit der Stammform u. mit v. *Leachi* Curt. am Olsaufer, Teschenselten. **v. Wanka, Th.** p. 277. — *D. dryophilus* (p. 11) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 81.

Dimetrota. Eine Übersichtstabelle seitens Bernhauer sehr erwünscht. **Hubenthal,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 4/6 p. 173.

Dinarda dentata Grav., Umgebung von Eisleben: Sittichenbach, 31. III. 14; Neckendorf, 16. III. 18, unter Steinen, bei Ameisen. **Feige, C.** p. 204.

Dinardopsis solenopsidicola Bruch 1917 La Plata (Argent.) bei *Solenopsis saevissima* Sm. var. *Richteri* For. Wasmann. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 71.

Doryloxenus aus einem ehemaligen Wanderameisengast zu einem seßhaften Termitengast geworden. **Wasmann (2)** p. 39.

Echiaster bonariensis Bernh. u. *E. depressus* Sol., Gäste von *Solenopsis saevissima* Sm., La Plata. **Wasmann (4)** p. 214 (nach Bruch).

Ecitonella („*Myrmedonia*") *gemmata* Wasm. Sao Leopoldo (Rio Grande d. Sul) bei *Solenopsis saevissima* var. *picea* Wasm. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14 1918 p. 71.

Emus soropegus (p. 67) Schweiz, Bern; *figulus* (p. 19) Chamouny. **Strand** (Gistel) p. 81.

Euaesthetus ruficapillus, Umgebung von Eisleben: Wormsleben, 6. IV. 18, gesiebt. **Feige, C.** p. 204.

Euconosoma **n. g. 1 n. sp. Cameron (3).**

Euryusa sinuata Er., Umgebung von Eisleben: Wormsleben, 27. IX. 17, in Wallnußschalen. **Feige, C.** p. 204. — *E. sinuata* in Baummulm (Ahorn) „Augarten", Brünn. **Fleischer (1)** p. 263. — *E. brachelytra* bei *Lasius niger, brunneus* u. *Aphaenogaster subterranea* in Maksimir. **Stiller (2)** p. 132. — *E. brachelytra* im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir am häufigsten, auch bei *Lasius niger, brunneus, Liometopum microcephalum* u. *Aphaenogaster subterranea*. **Stiller (2)** p. 129.

Falagria obscura im Maulwurfsnest, 7. II. 1918, bei Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal (4** No. 60) p. 182. — *F. pyrrhonota* (p. 4) Niederbayern, *proletaria* (p. 4) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 81. — *F. sulcata* Payk. Da, *nigra* Grav. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *F. thoracica* von Sorgono. **Krausse (1)** p. 120.

Geodromicus plagiatus ab. *nigrita* Müll. unter Steinen am Bachufer, im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52.

Goërius petricola (p. 71) Tiroler Alpen; *viaticus* (p. 72) Tirol. **Strand** (Gistel) p. 81.

Gymnusa brevicollis Payk., Rahnsdorf 14. V. 10 (Ulrich) Bierpfuhl b. Brodowin 7. X. 08. (Dahl) [Wendeler] Ergänzungsmitteilung. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278.

Gyrophaena hymenomycetorum (p. 75) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 81. — *G. nitidula* Gyll. von Gerhardt, Steinau a. O. 1916 im Tale der Rečica in den Beskiden an einem großen Pilz; *G. fasciata* Marsh. nicht selten um Teschen u. in den Beskiden. **v. Wanka, Th.** p. 278. — *G. pulchella* Heer, *affinis* Sahlbg. Da, *nana* Payk. (Da), *gentilis* Er. Da, *bihamata* Thoms., *fasciata* Marsh. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Habrocerus capillaricornis Grav. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.
Haploderus caelatus Grav. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175.
Hesperus 1 **n. sp. Cameron (1).**

Heterotops pravia im Maulwurfsnest, 9. III. 1918 bei Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal (4** No. 60) p. 182. — *H. praevia* in mit Mäusekot durchsetzten Strohresten, sehr zahlreich. **Fleischer (1)** p. 265. — *H. praevia* Er. v. *nigra* Kr. Da, *dissimilis* Grav. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *H. sericans* Rey bei Teschen, Ostgaliz., Ungarn. **v. Wanka, Th.** p. 278. — *H. grandiceps* **n. sp.** (3,5 mm, doppelt so groß u. viel breiter wie *H. exilis* Er., dem sie durch die großen Augen etwas ähnlich ist) **Bernhauer,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 6 p. 84—85 (Bras.: Blumenau). *H. basicornis* **n. sp.** (dem *H. nigritulus* Sahlb. ziemlich nahe. Untersch. usw. 3,5—4 mm) p. 85 (Boliv.: Yuracaris). *H. flavicornis* **n. sp.** (Untersch. v. vor.; 4 mm) p. 85 (wie zuvor). *H. Thaxteri* **n. sp.** (2—2,5 mm; sehr ausgezeichn. Fühlerbildung. Untersch. v. *H. formicetorum* Bernh. usw.) p. 86 (Argent.); *H. apicicornis* **n. sp.** (4,5 mm; Untersch. von d. nahe verwandten *H. nigritulus* Sahlb.) p. 86 (West-Kolumb. Umgeb. von Cali am Rio Cauca, S. Antonio, 2000 m). *H. quadriceps* **n. sp.** (4,5 mm; durch die Kopfform dem *praevia* Er. nahe u. dadurch von den übrigen südamer. Spp. versch.) p. 87 (Argent.: Tucuman). *H. parallelicepS* **n. sp.** (vor. am nächst., fast doppelt so groß, 5 mm) p. 87 (West-Kolumb., Quindici-Paß, 3600 m, bei Linia).

Homalota-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 81: *H. cricetus* (p. 83) Monte baldo; *alpigena* (p. 83) Berner Alpen; *macrocera* (p. 84) Deutschl.; *plutonia* (p. 4) Steiermark; *sylvilla* (p. 45) Bayern; *crataegi* (p. 66) Deutschl.; *vesperis* (p. 78) Schweiz; *umbralis* (p. 79) Salzburg. Hochalpen.

Homoeusa acuminuta im Neste von *Lasius fuliginosus* u. *Liometopum microcephalum* in Maksimir. **Stiller** (2) p. 129.

Hypocyptus longicornis Payk. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *H. seminulum* Er. Umgebung von Eisleben: Seeburg, 28. IV. 15, im Genist. **Feige, C.** p. 204.

Isanopus Sahlbergi **n. sp.** (dem *I. tenuicornis* Sharp in den einzelnen Körperteilen, in Gestalt u. Größe außerordentlich ähnlich, auch in d. Färb. fast gleich; 9 mm). **Bernhauer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35, p. 109—110 (Brasil.: Petropolis, Boa Sorta).

Lampropygus major **n. sp.** (von den nächstverw. *L. pexus* Motsch. durch doppelt so große, viel breitere Gestalt usw. versch.) **Bernhauer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 116 ♂♀ (Westkolumb.: Villavicenta, 440 m).

Ilyobates Mech Baudi u. *nigricollis* Payk. in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (2) p. 136.

Lathrimaeum coryleti (p. 71) Tirol. **Strand** (Gistel) p. 81. — *L. atrocephalum* Gyllh. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175.

Lathrobium elongatum L., Da, *fulvipenne* Grav., Da, *brunnipes* F., *longulum* Grav. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *L. multipunctum* Grv. bei Agay, am Ufer unter Steinen. **Rapp** p. 50; von Sorgono. **Krausse** (1) p. 120; unter Steinen am Bachufer im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *L. pallidum* N., Umgebung von Eisleben: Helftaer Holz, 30. IV. 13 unter Stein. **Feige, C.** p. 204. — *L. spadiceum* Er. im Anspülicht der Olsa bei Teschen nach Hochwasser. **v. Wanka, Th.** p. 277. — *L. scybalarium* (p. 14) Steiermark, *elytrale* (p. 86) (Bayern). **Strand** (Gistel) p. 81. — *L.* sp. (nahest d. *nanum* Sharp) Sao Leopoldo. Gast von *Solenopsis saevissima* Sm. var. *picea* Wasm. **Wasmann** (4) p. 214.

Leptacinus bathychrus v. *linearis* Grav. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175.

Leptoparius **n. g.** *Staph.* (system. zu *Heterotops*, besitzt gleich diesem ein pfriemenförm. Endglied der Fühlertaster, untersch. durch eigenart. Habitus, flache, nicht beulenartig erhobene Vbrust u. nur mäßig umgeschlagene Seiten des Halssch.) **Bernhauer,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 6 p. 87—88; 1 Sp. *L. paradoxus* **n. sp.** (durch den Kopf sehr ausgezeichnet; 6 mm) p. 88—89 (West-Kolumb.: Linia, Quindici-Paß, 3600 m Höhe).

Leptusa angusta Aubé u. *L. haemorrhoidalis* Heer im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *L. angusta* Aub., im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53.

Lesteva longelytrata an den Mauern Brünns, sehr zahlreich. **Fleischer** (1) p. 266. — *L. long.* Goeze, Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *L. fontinalis* für das nördl. Mitteleuropa neuer Höhlenkäfer. **Czizek.**

Leucitus 1 **n. sp. Cameron** (2).

Leucocraspedum 1 **n. sp. Cameron** (3).

Medon bicolor Oliv. Umgebung von Eisleben: Seeburg, 22. IV. 16. **Feige, C.** p. 204. — *M. brunneus* Er. u. *apicalis* Kr. in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (2) p. 166. — *M. melanocephalus* F. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**

p. 175. — *M. melan.* im Maulwurfnest, 7. u. 18. II. 1918 bei Dotzheim; Wiesbaden; *Medon castaneus* ibid. am 9. III. **Bickhardt** in **Hubenthal** (**4** No. 60) p. 182.

Megarthrus sinuatocollis Lac. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174.

Mesostenus lanarius (p. 29) Algarbia. **Strand** (Gistel) p. 81.

Microglossa pulla u. *gentilis* im Neste von *Lasius fuliginosus* u. *Liometopum microcephalum* in Maksimir. **Stiller** (**2**) p. 129. — *M. pulla* u. *gentilis* in einem alten Weidenbaum, Mulm. „Augarten", Brünn. **Fleischer** p. 264.

Mimocete puniceum Nortm. Bemerk. **de Peyerimhoff** (**1**).

Monista typica Sharp von Joinville, S. Catarina bei *Solenops. saeviss.* var. *picea* Wasm. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 73.

Mycetoporus Baudueri Rey Umgebung von Eisleben: Nonnental, 24. II. 13; Holzzelle 12. III. 13; Neckendorf, 20. III. 14. **Feige, C.** p. 204. — *M. Band.* Rey an den Mauern Brünns, weniger zahlreich. **Fleischer** (**1**) p. 266. — *M. Märkeli* Kr. ist in der Liste des ersten Berichts zu streichen. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 92. — *M. splendidus* Grav., *Baudueri* Rey, *brunneus* Marsh., v. *longulus* Mannh. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *M. longulus* im Maulwurfsnest, 7. II. 1918 bei Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal** (**4** No. 60) p. 182.

Myllaena minuta Grav. Umgebung von Eisleben: Seeburg, 17. V. 16. **Feige, C.** p. 204. — *M. brevicornis* Matth. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Myrmecochara: 1. *M.* (*Euthorax*) *longicornis* Wasm. (*Aleoch.*) 1893 Rio de Janeiro bei *Solenopsis saevissimus* var. Wasm., Joinville (S. Catarina); 2. *M.* (*E.*) *Göldii* Wasm. 1895 von Colonia alpina (b. Theresopolis, Rio de J.) bei var. *picea* Wasm.; *M.* (*E.*) *solenopsidis* Bruch 1917 (Humahuaca (Argent.), wahrsch. bei var. *Richteri* For. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 70—71. Literatur dazu, Unterschiede usw. in Anmerk.

Myrmecosaurus solenopsidis Wasm. (*Paeder.*) 1907. Literatur in Anmerk. von Joinville, S. Catarina bei var. *picea* Wasm. Prov. Buenos Aires, Argent. bei var. *Richteri* For. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 72. *M.* („*Echiaster*") *myrmecophilus* Holmgr. 1898 von Mojos, Bolivia bei var. *picea* Wasm. p. 73. — *Myrmecosaurus* Wasm. Ergänzung zur Gatt.-Charakteristik 1909. Mit *Echiaster* Er. verw.; der eckige Hkopf u. die Kielung des Vorderkörpers machen ihn zu einem „Ameisensaurier". **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 7/9 p. 210—212. Übersicht der Spp. (p. 212—214: 1. *M. Gallardoi* Brèthes, *Myrmecoscopaeus Gallardoi*) 1915 (5 mm; bei *Solenopsis saevissima* Sm. var. *Richteri* For. La Plata, Prov. Buenos Aires, Argent.). — 2. *M. solenopsidis* Wasm. bei *Solenopsis saevissima* Sm. var. *picea* Wasm. Joinville (S. Catarina, S. Bras.). — 3. *M. myrmecophilus* Holmgr. (*Echiaster myrmecophilus*) 1908 p. 213 (bei *Solenopsis Gayi* Spin. Majos, Bolivia). — 4. *M. vagans* Br. **n. sp.** p. 213 (bei *Solenopsis saevissima* Sm. var. *Mac Donaghi* Santschi, Alta Graecia, Prov. Cordoba, Argent.). — Beschr. d. Larven von *M. solenopsidis.*

Myrmedonia geminata Wasm. 1895 (= *apicicornis* Wasm. 1895) (= *perversa* Bernh. 1908) Colonia alpina [Rio de Jan.] bei *Solenopsis saevissima* var. *picea* Wasm., Rio de Janeiro u. Paraguay, in beiden letzt. Angaben ohne Wirtsameise. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 71. — *M.* ***n. sp.**

(prope *geminata* Wasm.; 3 mm lang, von *gem.* hauptsächlich durch die Färb. der Fhlr. verschieden, die in der Basalhälfte pechbraun sind u. vom 5. Gliede ab allmählich heller gelbbraun werden, also keine scharf abgegrenzte gelbe Spitze haben. Halsschild etwas kräftiger punktiert. Wird wohl von Bruch beschr. u. benannt werden, hier nur Unterschiede) p. 72 in Anm. bei *Sol. saev.*; *M. Schmalzi* **n. sp.** (*geminata* in Größe und Färb. ähnlich, 2,8 mm, glänzend, mit breiterem, quer ellipt. Halssch. u. viel kürzeren schwarzbraunen Fühlern usw.) Beschr. p. 72 in Anm., bei *Sol. saev.* var. *picea* Wasm. p. 72. *M. albonigra* Wasm. 1895 Colonia alpina (Rio de Jan.) bei var. *picea* Wasm., *M. nana* Färb. in Anm. Wasm. 1895 Punktier. des Halsch. usw. 1,3 mm p. 72 in Anm. (wie zuvor). **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 72. — *M. ruficollis* bei *Liometopum microcephalum.* **Stiller** (**2**) p. 127. — *M. lugens, laticollis* u. *Hampei,* diese nicht selten im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. *Hampei* ist der *latic.* zum Verwechseln ähnlich, findet sich auch bei *Liometopum microcephalum.* **Stiller** (**2**) p. 129. — *Myrmed.* Alle 3 Spp., dazu noch *ruficollis* bei *Liometopum microcephalum* p. 130, *M. rufic.* in Sisak, Kroatien u. Dombovar, Ungarn p. 130. *Scydmaenus Hellwigi* bei *Liometopum.* **Stiller** (**2**) p. 130. — *Myrm.* Biologische Notizen p. 130—131. — *Myrmel.* 2 Spp. Die oben p. 72 erwähnte *M.*-Sp. wird jetzt *M. Bruchiana* **n. sp.** genannt. Gäste von *Solenopsis saevissima* Sm., La Plata. **Wasmann** (**4**) p. 214 (nach Bruch).

Myrmedonia Er. Reitter unterscheidet 3 Untergattungen *Pella, Myrmedonia* u. *Pellochromonia* während Ganglbauer alle 3 unt. *Pella* Steph. zusammenfaßt. Nach **Stiller** (**2**) p. 132—133 scheint Reitters Einteilung auch aus biolog. Gründen berechtigt. Bei *Liometopum microcephalum* findet sich *Pella* Reitt. nicht-, dafür alle Spp. von *Myrmedonia,* die auch bei *Lasius fuliginosus* vorkommen. *L.* wurde in einem Waldtal, wo *Pella* u. *Myrm.*-Spp. vorkommen nur von letzt. besucht. — *M. polyporina* (p. 17) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 81.

Ocalea rivularis Mill., *O. badia* v. *puncticollis* Rey im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *O. polyporobia* (p. 47) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 81. — Siehe auch unter *Phloeopora.*

Oligota pusillama Graf. Umgebung von Eisleben: Rotenschirmbach, 12. II. 13; Seeburg, 28. IV. 15; 1. IV. 16. **Feige, C.** p. 204.

Olophrinus 1 **n. sp. Cameron** (**3**).

Olophrum fimosum (p. 34) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 81.

Omalium. Spp. in **Strand** (Gistel) p. 81: *amicale* (p. 86) Hessen; *hilare* (p. 30) Steiermark; *hypsibioticum* (p. 30) Steiermark; *noricus* s. *Xylodromus*?— *O. caesum* Grv. unter Steinen am Bachufer, im Tale d. Madonne. **Rapp** p. 52. — *O. rivulare* Payk., (Da), *caesum* Grav. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *O. excavatum* Steph. nicht selten an Wildfutterresten im Lissahoragebiet. *O. validum* Kr. Gebirgstier bei Teschen aus Laub gesiebt. **v. Wanka, Th.** p. 277. — *O. rivulare* Payk. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *O. rivulare* an den Mauern Brünns, sehr zahlreich. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *O. septentrionis* im Maulwurfnest, 18. II. 1919 für das Gebiet von Nassau neu. **Bickhardt** in **Hubenthal** (**4** No. 60) p. 182.

Orochares angustata Er. 4. XII. 16. Eutin, an d. Gartenpforte. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88.

Othius proximus (p. 25) Bayern, Schweden; *castaneipennis* (p. 69) Tirol; *casarum* (p. 79) Alp. d. Schweiz, Tirol, Salzburg. **Strand** (Gistel) p. 82. — *O. melanocephalus* Grav., Umgebung von Eisleben, Neckendorf, 5. III. 13; Bornstedt, 2. V. 17; Helfta, 30. XI. 17. **Feige, C.** p. 204. — *O. punctulatus* Goeze (Da), *melanocephalus* Grav., *myrmecophalus* Kiesw. (Da), *brevipennis* *Kr. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *O. myrmecophilus* Kiesw. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *O. lapidicola* Kiesw. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53.

Oxypoda alternans Grv. unter Steinen am Bachufer bei St. Martin de Vesubie. **Rapp** p. 51. — *O. aguaria* (p. 79) Schweiz; *O. bucco* (p. 84) Schweiz. Alpen. **Strand** (Gistel) p. 81. — *O. exoleta* von Sorgono. **Krausse** (**1**) p. 120. — *O. funebris* Kr. von IV. an, am Ufer des Kellersees in d. Nähe der alten Kalkhütte unter dem Anspülicht; für Ost-Holstein neu; aus den Sudeten und dem Harz bek. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89. — *O. lividipennis* Mannh. Da, *opaca* Grav. Da, *umbrata* Gyll. Da, *alternans* Grav. Da, *bicolor* Rey, *annularis* Mannh. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *O. longipes* im Maulwurfnest, 7. u. 18. II. u. 7. III. 1918, bei Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal** (**4** No. 60) p. 182. — *O. procerula* Mannh. bei Teschen, wo sie die *elongatula* Aubé zu vertreten scheint, nicht sehr selten an sumpfigen Stellen nach Hochwasser, auch im Detritus der Olsa. **v. Wanka, Th.** p. 279. — *O. soror* Thms. Oberhof, 6. VIII. 1917; 1 Ex. nach Gehlberg zu dicht hinter dem Kurhause im Moos. **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitsch.. 1918 p. 377. — *O. spectabilis* Märk. in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (**2**) p. 136. — *O. umbrata* Gyllh. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *O. vittata* in einem alten Weidenbaum, Mulm. „Augarten" Brünn. **Fleischer** (**1**) p. 264. — *O. vittata* im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller** (**2**) p. 129.

Oxyporus maxillosus F. Umgebung von Eisleben: Blankenheim, 31. VIII. 13, Lindental 4. IX 13. **Feige, C.** p. 204.

Oxytelus humilis (p. 18) Steiermark [nec Heer 1838—1842]. *O. styricola* **nom. nov.** Strnd. **Strand** (Gistel) p. 82. — *O. laqueatus* in der Bizeker Höhle. **Stiller** p. 369. — *O. rugosus* F. (Da), *sculpturatus* Grav. (Da), *nitidulus* Grav. Da, *tetracarinatus* Block Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p 175. — *O. rugosus* F. bei Agay, am Ufer unter Steinen. **Rapp** p. 50. — *O. sculpturatus* im Maulwurfnest, 7. u. 18. II. 1918 bei Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal** (**4** No. 60) p. 182. — *O. tetracarinatus* Block im Tale der Madonne gekätschert. **Rapp** p. 54.

Paederopsis myrmecophila Wasm. (*Staphyl.*) 1912, Bemerk. dazu in Anmerk. Joinville (S. Catarina) bei *Solenopsis saevissima* var. *picea.* **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 72. — *P. litoralis* von Sorgono. **Krausse** (**1**) p. 120. — *P. riparius* L. Da, *litoralis* Grav. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *P. fuscipes* im Lagunengebiet, in der feuchten Erde, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Pella funestus, humeralis nicht selten, *cognatus, similis* im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller** (2) p. 129. — *P. cognata* bei *Lasius brunneus* in Maksimir. **Stiller** (**2**) p. 132.

Phanolimus. **Bernhauer** beschreibt in d. Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 110 sq. folg. Spp.: *Ph. pretiosus* Er. Färb. sehr veränderlich. Hauptform metallisch

goldig-grün, purpurgoldig. Kopf u. Halsschild, aus Innenkolumbien. Diese Form ist auch aus Neugranada u. Venezuela bek., mehr oder minder goldgrün, in d. äußersten Fällen blau metallisch gefärbt mit schwach grünl. Schimmer u. schwach violettschimmernd. Flgld. Die **subsp.** *vicarius* **n.** ist konstant hellgoldiggrün mit leuchtend purpurrotem Kopf, dichtere Punktierung des Kopfes. Halssch. u. Flgld. p. 110 (Venez.), **subsp.** *viridissimus* **n.** ist leuchtend dunkel smaragdgrün bis blaugrün mit gold.-b. kupferig hellgrünem Kopf u. Halssch.; Flgld. etwas weitläufiger punktiert als bei der Stammform p. 111 (Westkolumb.: Cali am Cauca: Canon del Mt. Tolima, 1700 m). *Ph. columbinus* **n. sp.** (d. *Ph. pret.* subsp. *vicar.* täuschend ähnl., aber viel weitläufiger u. stärker punkt. Flgld. usw.; 17—18 mm) p. 111 (Kolumb. Ost-Kordill.; Pacho, Seehöhe von 1900 m, X. 1910; Caucatal). *Ph. gloriosus* **n. sp.** (von *Ph. pret.* Er. durch seine Punktierung der Flgld. sicher unterscheidbar. Hell erzgrün, Kopf goldgrün, Halssch. hell purpurf., Flgld. lebhaft dunkelblau, gegen die Naht zu u. am Grunde violett, die 3 erst. Fhlrgl. dunkelblau, die übr. u. Tarsen schwarz; 14 mm) p. 111—112 (Westkolumb.: Cali am Rio Cauca: St. Antonio, 2000 m). *Ph. peruvianus* **n. sp.** (eigenart. Färb.: dunkelerzgrün, Kopf u. Halssch. leuchtend purpurgoldig, Flgld. schwärzlich erzfarb. u. dicht punktiert; **13—16,5** mm) p. 112 (Peru: Chanchamayo). *Ph. magnificus* **n. sp.** (Färb. wie *Ph. dives* Er. aus Peru, jedoch ganz andere Punktierung; leuchtend erzgrün, öfter mit gold. Schimmer. Flgld. lebh. purpurglänzend mit Goldschimmer, seltener goldig-grün usw., 14—17,5 mm) p. 112—113 (Westkolumb.: Umgeb. von Cali am Rio Cauca: St. Antonio, 2000 m, VII.; Rio Aquatal, 1800 m; Alto de la cruces, 2200 m).

Philonthus-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 82 aus Bayern: *Ph. nemorosus* (p. 89), *sospitalis* (p. 37), *coenicola* (p. 23), *cunicularis* (p. 80), *heinlii* (p. 23), *onthomanes* (p. 84); aus Steiermark: *olfactorius* (p. 19), *putridarius*; aus d. Schweiz. Alpen: *subnivalis* (p. 65), *littorinus* (p. 75); aus den Französ. Alpen: *aprilinus* (p. 65); Schweiz: *picnocara* (p. 61); *eremus* (p. 79); aus Rhaetia: *amnicola* (p. 62); Tirol: *scansor* (p. 70); *gyllenhali* (p. 74) Deutschl. „etc." [Dazu das Syn. *Staphylinus carbonarius* Gyllenh. Ins. Su. IX., 710]. — *Phil.*-Spp. im Ampergebiet, Oberbayern: *Ph. laevicollis* Boisd., *chalceus* (Da), *carbonarius* Gyll. Da, *concinnus* Gravh. (Da), *debilis* Grav., *decorus* Grav., *fuscipennis* Mannh., *varius* Gyll., *fimetarius* Grav., *ventralis* Grav., *quisquilarius* Gyll. Da, *fulvipes* F. Da, *vernalis* Grav. (Da), *nigritulus* Grav., *trossulus* Nordm., *pennatus* Sharp (vielleicht aus Bayern noch nicht bek. Soll eine gute Sp. sein: sehr klein, mit sehr schmalem, mehr an den Seiten abgerundet. Kopfe, in den Sammlungen meist mit dem sehr ähnl. *Ph. nigritulus* vermengt, sicherlich weit verbreitet. Weiterer Fundort: Brünn in Mähren). **Meyer, P.** p. 175. — *Phil.* 7 Spp. in d. Hochgebirgsregion. **Sziládv, Z.** p. 68. — *Phil. cruentatus* Gmel. Teschen, an au fließ. Birkensaft, *Ph. exiguus* Nordm. Teschen, im Anspülicht der Olsa, auch im Tale der Rečica, Beskiden. **v. Wanka Th.** p. 277. — *Phil. juvenilis* Peyr. (hübsche Sp.) **Obenberger (1)** p. 11 (im Überschwemmungsdetritus eines kleinen Baches bei Orsova in Südungarn u. in dem d. Moldau bei Prag, Maniny). — *Phil. nigritulus* [*utus* ein Druckf.] von Sorgono. **Krausse (1)** p. 120. — *Phil. primigenius* Joy im Lagunengebiet, in der feuchten Erde; in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

— *Phil. puella* Nordm. 4. XI. 16 Eutin, aus Moos gesiebt, für Ost-Holstein neu. **Künnemann**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88. — *Phil. salinus* Kiesw. unter Steinen am Bachufer im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *Phil diamantinus* **n. sp.** (*Ph. Godmani* Sharp ähnl.; Unterschiede; 6,5—8 mm) **Bernhauer**, Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 102—103; *Ph. actinus* **n. sp.** (Fauv. i. l.; ebenso farbenprächtig, wie vor., ihr sehr ähnl., nahe verw., schon durch Färb. verschieden 6,5—7,5 mm) p. 103—104 (beide v. Boliv.: Yuracaris). — *Ph.* 1 **n. sp.** **Cameron** (2).

Phloeocharis subtilissima Mannh. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *Pl. subtilissima* Mannh. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363.

Phloeopora corticalis Grav.; *Ocalea badia* Er., *picata* Steph. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *Phl. corticalis* Grav. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p 363.

Phucobius 1 **n. sp.** **Bernhauer** (3) (China).

Piochardia schimmeri **n. sp.** **Viehmeyer** (Türkei).

Phloeonomus minimus Er. in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (2) p. 136.

Phucobius tricolor **n. sp.** (8,5 mm; *Ph. simulator* Sharp sehr ähnlich, etwas kleiner, Vkörper mit blauem Schimmer, weitläufigere Punktierung des Halsschildes u. d. Flgld.) **Bernhauer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 125 (Hongkong).

Placusa nitida Fauv. **de Peyerimhoff** (2).

Platystethus rattus (p. 50) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 82. — *Pl.* 1 **n. sp.** **Cameron** (1).

Polyphematiana **nom. nov.** pro *Polyphemus* Bernh. 1914 non von Müller 1785 (*Crust*.), aut Lamark 1801 (*Crust.*) aut Montfort 1810 (*Moll.*) aut Attems 1899 (*Myriop.*). **Strand,** Arch. Naturg. Jahrg. 80 A 1914 [1915] p. 122.

Pronomaea rostrata Er. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Proteinus brachypterus F. (Da), *macropterus* Gyllh., *atomarius* Er. (Da), im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 174. — *Pr. hibernus* (p. 63) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 82. — *Pr. limbatus* Mäklin, wärmeliebend, Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 55. — *Prot. limb.* von Efringen-Müllheim. **Huber** p. 88.

Pygostenus. Einige afrik. Spp. haben sich aus ehemals Wanderameisengäste zu seßhaften Termitengästen umgebildet. **Wasmann** (2) p. 39.

Quedius verhält sich im Gesiebe längere Zeit ruhig. **Stiller** (2) p. 131. — *Qu.*-Spp. bei Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 277—278: *Qu. longicornis* Kr. nach Gerhardt bis jetzt nur im Anschwemmigt der Katzbach bei Liegnitz, nach Hochwasser im Detritus der Olsa bei Teschen, lebt sonst in Maulwurfsnestern; *Qu. laevigatus* Gyll. a. *resplendens* Thoms. zus. mit der Nominatform nicht selten u. d. Beskiden unter Rinde liegender halbfauler Stämme, für die Fauna neu, p. 277, *Qu. acuminatus* Hochh. im Gebiet der Beskiden u. der Lissahora. Bemerk. zur Syn. (*fallaciosus* Kr. u. *boops*) p. 277—278. — *Qu.* Umgebung von Eisleben: *Qu. lateralis* Grav. Helftaer Holz, 25. VIII. 13, 8. X. 13. — *Qu. vexans* Epp., Wiesenbrücke, 27. X. 16; *Qu. ochripennis* Mén., Wiesenbrücke 11. IX. 13; Wormsleben 14. VI. 15. **Feige, C.** p. 204. — *Qu. brevis* u. *micros* im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller** (2) p. 129. — *Qu. cruentatus* im Mulm einer Linde im Parke in Naměst. **Fleischer** (1) p. 263. — *Qu. fulgidus* u. *mesomelinus* in mit Mäusekot durchsetzten Strohresten, vereinzelt. **Fleischer** (1) p. 265. — *Qu. mesomelinus* Mrsh. (Da), *flavescens* L. = *cinctus* Payk.) *fuliginosus* Grav. (Da), *picipennis*

Payk. (= *molochinus* Grav.) a. *niger* Sahlbg., *umbrinus* Er., *fumatus* Steph., *boops* Grav. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *Qu. mesomelinus* in der Bizeker Höhle. **Stiller** p. 369. — *Qu. microps* im Mulm eines alten Ahorn, „Augarten", Brünn. **Fleischer** (**1**) p. 263. — *Qu. microps* Grav. 11. VII. 16 Eutin, aus dem Mulm einer alten Buche gesiebt, für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88. — *Qu. microps* Grav. u. *Q. xanthopus* Er. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *Qu. ochripennis* mit halbgemeißelter Puppe. **Weber** p. 13. — *Qu. ochripennis* im Maulwurfnest, 9. II. 1918 bei Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal** (**4** No. 60). — *Qu. ochropterus* Er. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53. — *Qu. xanthopus* u. *scitus* in kleinen Pilzen, am Köder. „Augarten", Brünn. **Fleischer** (**1**) p. 264. — *Qu.* 1 **n. sp. Cameron** (**2**). — *Qu.* (*Ediquus*) *asiaticus* **n. sp.** 9,5—11 mm (dem *Qu. abietum* Kiesw. nahest., in Gestalt, Größe u. Färb. zum Verwechseln ähnlich, doch feinere, dichtere Punktierung der Flgld. etc., sehr kleine Augen) **Bernhauer,** Verhdlgn. k. k. zool.-bot. Ges. Wien Bd. 68, 1918 p. 92—93 (Ost-Buchara, Turkestan). Systematisch am besten in die Nähe des *rufilabris* Luze zu stellen. *Qu.* (*E.*) *bucharensis* **n. sp.** (dem *Qu. puncticollis* Thoms. außerordentl. nahe. Angabe der Unterschiede; 8,5—10,5 mm. Untersch. von dem nahest. *rubripennis* Bernh.) p. 93—94 (Karateghingebirge: Baldschuan, 924 m Buchara; Persien: Kopet-Dagh, Siaret, 1160 m V.). *Qu.* (*Raphirus*) *Hauseri* **n. sp.** (von der Gestalt d langflügl. Form des *boops* Grav., jedoch doppelt so groß, etc., 5—6,5 mm) (p. 94—95) (Karateghingebirge: Baldschuan, 924 m; Sarypul, 1482 m; Ost-Buchara: Tschitschantan, Karatag u. Repetek). Die kurzflügl. Form **var.** *Peneckei* **n.** (dem *Qu. fulvicollis* Steph. sehr ähnl., untersch. sich von der typ. Form durch länger. Halsschild u. dichter u. feiner punktiertem Hleib) p. 95 (Tienschangebirge: Prschewalsk, Karakoltal). *Qu.* (*R.*) *asturicus* **n. sp.** (steht dem *Qu. boops* var. *brevipennis* Fairm. sehr nahe und zum Verwechseln ähnlich, unterscheidet sich aber ständig durch viel dichter u. auch feiner punktierten Hleib, 4,5—6,5 mm) p. 96 (Asturien: Caboalles, Caucas). — *Qu.* (*Ediquus*) *prominens* **n. sp.** (12 mm; *Qu. viridulus* Er. sehr nahest.). **Bernhauer,** Arch. Naturg. Jahrg. 1916, Abt. A 6, p. 89—90 (reizende Sp. West-Kolumbien, am Mte. Socorro in den West-Kordilleren, 3600 m, VII.). — *Qu.* (*Euryquedius*) *Germaini* **n. sp.** (8—8,5 mm; von *Qu. triangulum* Fauv. u. *crassus* Er. sofort schon durch die Färb. unterscheidbar usw.) p. 90—91 (Boliv.: Yuracaris); *Qu.* (*Eur.*) *columbinus* **n. sp.** (von kleiner Gestalt, usw. 5,5—7 mm, usw.) p. 91 ♂ (West-Kolumb.: Pacho in den Ost-Kordill., 2000 m; Venezuela); *Qu.* (*Euryqu.*) *aurofasciatus* **n. sp.** (5,5 mm; merkw. Spp. mit hellgold. Flgld., usw.) p. 91—92 (Venezuela). *Qu.* (*Prionidus*) *sparsiventris* **n. sp.** (der 2. Sp. dies. Subg. *Iheringi* Bernh. in Größe, Gestalt u. Färb. täuschend ähnlich, doch andere Punktierung, usw.) 8—9 mm p. 92 (Bras.: Ypiranga). *Qu.* (*Cyrtoquedius* **subg. n.**) (mit sehr großen, fast über die ganzen Kopfseiten ausgedehnten, stark vorgequollenen u. gewölbten Augen u. glänzend glatter, nur mit wenig. reihenweise angeordn. Flgl.decken, in ihrer Gestalt einzelnen *Cyrthothorax*-Spp. ähnlich werdend) p. 93. Hierher die Spp. *labiatus* Er., *frenatus* Er., sowie die Sharpschen Spp. *clypealis, basiventris, jocosus, graciliventris, concolor, arrogans, flavicaudus, rufinasus, mexicanus, verecundus* u. *protensus*. Ferner

Qu. (*C.*) *flavinasus* **n. sp.** (schon durch die Färbung allein kenntlich, 6,5 mm) p. 93 (Itahy, Goyaz). *Qu.* (*C.*) *ochropygus* **n. sp.** (verw. mit *Qu. labiatus* Er., aber fast doppelt so groß, andere Färb. usw. 7,5—8,5 mm) p. 93—94 (Boliv.: Mapiri; Yuracaris). *Qu.* (*C.*) *laeviventris* **n. sp.** (Untersch. von vor. 8 mm); p. 94 (West-Kolumb., Umgeb. Cali am Rio Cauca, St. Antonio, 2000 m).

Rhynchocheilus 1 **n. sp. Cameron (1).**

Rugilus rufipes Germ. (Da), *similis* Er., *geniculatus** Er. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *R. salisetorum* (p. 13) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 82.

Scopaeus debilis Hochh. bei Agay, am Ufer unter Steinen. **Rapp** p. 50. — *Scop. gracilis* Sper. von Oristano. **Krausse** (**1**) k. 120. — *Scop. minimus* Er. Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 277. — *Scop. minimus, minutus* u. *sulcicollis* von Sorgono. **Krausse** (**1**) p. 120. — *Scop. sulcicollis* Steph. im Ampergebiet. Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *Scop.* sp. von Colonia alpina, Gast von *Solenopsis saevissima* Sm. var. *picea* Wasm. **Wasmann** (**4**) p. 214.

Siagonium humerale Lebensweise. **Wradatsch** (**3**). — *S. humerale* Germ. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *S. quadricorne* Kirby, Umgebung von Eisleben: Neckendorf, unter Fichtenrinde, 29. VII. 17. **Feige, C.** p. 203. — *S. quadr.* in morscher Pappel. **Mader,** Col. Rundschau Jahrg. 6 1917, Hft. 10/12 p. 75.

Sipalia caesula Er. Neustadt, 11. VII. 16, am Strande zw. den Wurzeln des Strandhafers, für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89. — *S. caesula* Er. Umgebung von Eisleben: Helfta, Blaue Chaussee, unter Steinen, 23. II. 13. **Feige, C.** p. 204. — *S. spinicollis* Kr. in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (**2**) p. 166. — *S.* sp. von Sorgono. **Krausse** (**1**) p. 120. — *S.* Best.-Tab. der ♂♂ der drei verw., durch die Halsschildbild. im ♂-Geschl. sehr ausgezeichn. europ. Spp. *turcica* Bhr., *Winkleri* Bhr. u. *armicollis* Breit. **Breit,** Col. Rundschau, Jahrg. 6, Hft. 10/12 p. 69—70.

Somoleptus angusticollis Fauv., Colonia alpina (Rio de Jan.), Gast von *Solenopsis saevissima* Sm. var. *picea* Wasm. **Wasmann** (**4**) p. 214.

Staphylinus sapphirinus (p. 35) Brasil. [Schon in der Isis 1831, 305 aufgestellt] **Strand** (Gistel) p. 82. — *Staph. fulvipennis* Er. unter Steinen an einer trockenen Lehne bei Teschen; mehrfach, 1916. **v. Wanka, Th.** p. 277. — *Staph. pubescens* Deg. Da, *fossor* Scop., *caesareus* Cederh., *oleus* Müll., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *Staph.* (Subg. *Staphylinus*) *lacustris* **n. sp.** (11 mm; *St. erythropterus* L. in Gestalt u. Färb. sehr ähnlich; Unterschiede: augenfällige Behaarung des Hleibes usw.) **Bernhauer,** Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 2—3 (Brit. Columb.: Emld Lake). *St.* (*Platydracus*) *curticollis* **n. sp.** (*St. tarsalis* Mannh. zieml. ähnlich, versch. durch deutl. Erzglanz des Körpers, viel kürz. Kopf u. Halssch.) p. 3 ♀ (Kaliforn.: Pasadena. Ein 2. Ex. als *violaceus* erhalten). *St.* (*Abemus*) *Fenyesi* **n. sp.** (von den übr. nordam. Spp. durch Färb., weitläuf. Punktierung des Vkörpers u. Behaarung d. Hleibs untersch.) p. 3—4 (Nord-Carol.: Murphy). — *Staph.* (*Platydracus*) *pallidipes* **n. sp.** (mehr als doppelt so groß wie *antiquus* Nordm. u. von den übrigen Verwandten durch gelbrote Beine u. rotgoldige Behaarung leicht zu unterscheiden, 18—20 mm). **Bernhauer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 107 (Boliv. Rio Longo, 750 m). *St.* (*Pl.*) *mimeticus* **n. sp.**

(mit dem mexik. *St. affinis* Solsky sehr nahe verw., ähnl. gefärbt u. von ähnl. Gestalt. Untersch.; 18—21 mm) p. 108 (Boliv.: Rio Longo, 750 m u. Yuracaris). *St.* (*Plesiolinus*) *cordilleranus* **n. sp.** (im Hab. dem *Staph. panamensis* Bernh. u. Schub. (*tarsalis* Sharp) sehr ähnl. jedoch ganz anders gefärbt; 12—13,5 mm) p. 108—109 (Kolumb.: Ostkordilleren: Huaso, 500 m; Muzo, Rio Cantinere 500 m). *St.* (*Abemus*) *Orizabae* **n. sp.** (dem *St. gracilipes* Sharp am nächst., kleinere Gestalt, dunklere Färb., usw. 85 mm) p. 109 (Mexiko: Orizaba). — *St.* 1 **n. sp. Cameron (1).**

Stenus ampliventris Wagneri Benick. Chorin. (Wagner, E. Mitt. 1917, 264) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *St. silvester* Er. IV., V. Lindenbruch, recht selten. *St. proditor* Er. IV., V. ibid., häufiger. *St. argus* Grav. var. *austriacus* Bernh. V., VI., ibid. [det. Hubenthal]! *St. glabellus* Thoms. 23. V. 17. Lindenbruch an einem warmen Abend gekätschert, wurde bis im IX. gef., letztere beiden für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88. — *St.*-Spp. im Ampergebiet, Oberbayern. *St. bipunctatus* Er. Da, *bimaculatus* Gyllh. (Da), *Juno* Payk., *ater* Mannh., *clavicornis* Scop. (Da), *Rogeri** Kr., *providus* Er., *lustrator* Er. (1 Ex., früher einige Male in Planegg, Föhring, Schleissheim, neuerdings in Lochhausen u. Olching gef.), *buphthalmus* Grav. (Da), *atratulus* Er. (1 Ex.), *subdepressus* Muls. Da (1 Ex., in Coll. Benick [Lübeck], soll in Deutschl. bisher nur bei Leipzig gef. sein), *pusillus* Steph. (Da), *nanus* Steph. (Da), *circularis* Grav. (Da), *humilis* Er., *carbonarius* Gyllh. Da, *brunnipes* Steph. Da, *fulvicornis* Steph. (Da), *tarsalis* Ljungh (Da), *similis* Hbst., *cicindeloides* Schall Da, *picipes* Steph., *flavipes* Steph. Da, *impressus* Germ., *Erichsoni* Rye. **Meyer.** — *St.*-Spp. bei Teschen: **v. Wanka, Th.** p. 277—278: *St. gracilipes* Kr. in Wäldern, selten *melanopus* Marsh., bisher nur am Kunitzer See; *pusillus* Steph., häufig *solutus* Er. auf Schilf an einem Teich, *pubescens* Steph. ebenda; *geniculatus* Grav. nicht selten im Gebiet der Lissahora, auch bei Teschen. — *St. guttula* Müll. bei Agay, am Ufer unter Steinen. **Rapp** p. 50. — *St. humilis* Er. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *St. pusillus* von Sorgono. **Krausse (1)** p. 120. — *St.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 82: *variator* (p. 23) Steiermark; *saxatilis* (p. 66) Schweiz. — *St.* 1 **n. sp. Cameron (1).**

Stenus. Notizen zu verschiedenen Spp. **Benick,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 7/9 p. 54 folg.: *St. maculiger* Ws. Schwierigkeit der Untersch. von *St. guttula* Müll. durch die Auffindung einer langgedeckt. Form (v. *consanguineus* in E. Bl. 1915 p. 225 Verbreitungsgebiet: Kärnten, Bosn., Herzegow., Balkan, Krim, Griechenl., Kleinas., in den eigentlichen Karpathen anscheinend fehlend, doch liegen Ex. v. Banat vor p. 54—55. *B. affaber* Baudi Beschr., Verbreit. p. 55; *St. longitarsis* Thoms. bereits 1851 beschr., fehlt in d. nordwestdeutschen Verzeichn. Hamburg etc., in neuerer Zeit bei Lübeck u. im Schellbruch p. 56; *St. latus* Benick 1913 auf Sard. u. Sizil. u. Nordafr. Beschr. 2 kleiner ♀♀ von 4,5 mm L., die *clavicornis* Scop. in Größe u. Gestalt ähnlich p. 56; *St. subdepressus* Muls. in Deutschl.: Leipzig; Dachau; *St. glabellus* Thoms. Die deutschen Ex. stimmen mit den schwedischen, bei letzt. am Thorax ein sehr deutlicher Schrägeindruck, bei den deutschen kaum erkennbar. Neuerdings im Lindenbruch bei Eutin p. 56; *St. Argus* var. *austriacus* Bernh. aus Heuhaufen, die bei Schönberg-Mecklenburg auf

größtenteils überschwemmten Wiesen der Maurine p. 56; *St. formicetorum* Mnnh. Artrecht? Fundort in d. Umgebung Lübecks. Morphol. Bemerk., Verbr. p. 57; *St. coarctatus* Benick 1913 nicht haltbar ist wohl = *St. fulvicornis* Steph. p. 57; *St. viridans* Baudi gehört nicht wie in Col. Cat. 1911 p. 168 angegeben zum Subg. *Stenus*, sondern zu *Hypostenus* Rey p. 57. *St. salinus* Bris. ist nur eine Rasse von *binotatus* Lf. *St. sal.* ist eine kräftigere Form, p. 57. *St. binotatus* Lj. kleinere Ex. von den Salzlöchern bei Salzbrunn in d. Mark. Übergangsformen zu der Zwergform p. 58; *St. niveus* Fauvel seltenes Tier in d. Mooren von Celle, u. der Umgebung von Lübeck. Die Unterscheidung von kleinen Stücken des *pallitarsis* Steph.; *St. paludicola* Kiesw. von den westgriech. Inseln u. in Mazedonien. Beschr. des ♂ p. 58; *St. brevipennis* Thoms. 1851 beschr. Geschichtl. über die Beschreibungen p. 58—59; *St. foveicollis* Kr., *brevipennis* Thoms. Die Untersuchung größeren Materials läßt das Artrecht bestreiten wie p. 59—60 nachgewiesen wird. *St. brev.* Thoms. (*foveicollis* Kr.) ist nach **Bernh.** die zur Flügellosigkeit strebende Form des *picipes* Steph. p. 60. *St. Ganglbaueri* Bernh. Flgld.-Länge, Beschr. d. ♂-Geschlechtsauszeichn. usw. p. 60. *St. flavipes* var. *Payeri* Krauss = var. *Dobberti* Quedf. ist ungeflügelt. Quedenf.'s Angabe p. 60. *St. turbulentus* **Bondr.** 1912 von Griechenl. Ihre Unterscheidung in d. Gruppe *impressus-aceris-elegans* ziemlich schwierig. Bemerk. dazu p. 60—61 (Smyrna). *St. Liechtensteini* **Bernh.** vom Mte. Pasubio in S. Tirol. Beschr. eines ♂ p. 61. *St. hypsidromus* Gngl. vom Mte. Canin u. Mte. Arera. Charakt. d. ♂ p. 61. *St. subcylindricus* Scriba Beschr. d. ♂ p. 61; *St. trisulcatus* Benick ist am nächsten mit *St. Reitteri* Ws. verw., geringere Größe, nicht geglättete Stirnerhebung usw. p. 62. — *St.* (subg. *Stenus*) *murphyanus* **n. sp.** (4 mm; unter den rotgefleckten nordam. Spp. durch die kurz. Flgld., die sehr dichte, fast gleichmäß. Punktierung der einz. Körperteile, besonders des Kopfes u. die sehr kleine, etwas undeutl. Makel auf d. Flgld.) **Bernhauer,** Col. Rundschau, Jahrg. 6, Heft 1/2 p. 1 ♀ (Nord-Carolina: Murphy). *St.* (Subg. *St.*) *carolinus* **n. sp.** (4 mm; Untersch. von vor., usw.) p. 1—2 ♂ (wie zuvor).

Stilicus nematideus (p. 69), Niederbayern. **Strand** (Gistel) p. 82.

Styngetus. Neue Formen. **Bernhauer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 114—115: *St. viduus* Er. **var.** *analis* **n.** (für die von Sharp erwähnte (Biol. centr. amer.) Form mit lichtgelb. Analsgmt.) p. 114 (Panama: Lino, 800 m u. Costa Rica: Carthago, 1000 m u. Orosi, 1300 m); *St. viduus* Er. **var.** *argentinus* **n.** (Vkörper mit leicht. Erzglanz, die rötl. gelbe Färb. des 7. Tergites) p. 114 (Tucuman. Auf Argent. beschränkt, vielleicht eine eigene Sp.). *St. Germaini* **n. sp.** (steht *St. viduus* nahe, versch. durch stark. Erzglanz des Kopfes u. Halssch., viel feinere u. dichtere Punktierung besonders d. Flgld. u. fast matte Oseite der letzt. u. ausgedehnt rotgelb gefärbt. Hleibsspitze, bis auf das ganze 7. Tergit nach vorn; von *antennatus* Guér. überdies versch. durch viel stärker. u. kürzere Fhlr., von *Sharpi* Fauv. u. *Goudoti* Fauv. durch viel regelmäß. Punktierung d. Halssch.; 14 mm) p. 114 (Bolivien: Yuracaris). *St. Heynei* **n. sp.** (Untersch. von *Langei* Bernh.; 11—12 mm) p. 115 (Peru: Chanchamayo, 1500).

Syntomium wie die träge Imago asselartig, Kugelvermögen. **Weber** p. 7.

Tachinus humeralis Grav., Umgebung von Eisleben: Blanckenheim, 21. VI. 13; 10. IX. 13; Lindental, 25. VIII. 13 in Schwämmen. **Feige, C.** p. 204. —

T. proximus Kr. IV. 16 in großer Zahl im Gart. unter faulend. Unkraut, einzeln auch im Beutiner Holz, für Ost-Holstein neu. *T. humeralis* Grav. soll nach Koltze bei Preetz nicht selten sein. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89. — *T. flavipes* F. Da, *fimetarius* F. Da, *rufipes* Deg., *laticollis* Grav., *marginellus* F. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *T.*-Spp. im Retyezát: *T. pallipes* Grav., 800—1300, *laticollis* Grav. 1200—1700, *collaris* Grav. 1000. **Szilády** p. 114. — *T. pallipes* Grv. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53. — *T. subterraneus* in der Bizeker Höhle. **Stiller** p. 369.

Tachynus [recte *Tachinus*] Spp. in **Strand** (Gistel) p. 82: *T. rattus* (p. 85) Deutschl.; *gamasifex* (p. 81) Deutschl., Schweiz; *ergates* (p. 24) Steiermark; *cunicularius* (p. 52) Bayern; *scandens* (p. 58) Schweiz.

Tachyporus corybantes (p. 48) Bayern; *putridarius* (p. 64) (Deutschl., Schweiz). *februarii* (p. 88) Schweiz. **Strand** (Gistel) p. 82. — *T. hypnorum* F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 363. — *T. hyp.* von Sorgono. **Krausse** (1) p. 120. — *T. nitidulus,* im Maulwurfnest, 18. II. 1918, 11. III. **Bickhardt** in **Hubenthal** (4 No. 60) p. 183. — *T. nitid.* F. (Da), *macropterus* F., *pusillus* Grav., *ruficollis* Grav. (Da), *chrysomelinus* L. (Da), *hypnorum* F. (Da), *solutus* Er., *obtusus* L. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *T. transversalis* Grv., im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53. — *T. chrysomelinus* L. im Retyezát: 1000, Mont. Subalp. **Szilády** p. 114. — *T. chrys.* L. ist ungemein veränderlich, auch in der Mikroskulptur recht variabel, wenn auch bei Stücken aus gleicher Gegend oft recht gleichmäßig angeordn. Querstrichelung. Die Variabilität betrifft Farbe, Größe, Wölbung, Glanz u. Gestalt. **Bernhauer,** Col. Rundschau Jahrg. 6, 1917 Heft 3/6 p. 20—22 untersch. 8 Formen: 1. Stammform. Verbr. wohl nicht so weit als bisher angenommen wurde. Fehlt in N.-Afr. u. in den südl. Teil von Eur., außer Korfu; im gemäß. Asien bis nach Turkestan, Sibir.; im östl. u. südl. N.-Amer. bis Alabama u. Arizona. — 2. Form: *basalis* Epp. in d. österr. ungar. Monarchie bis nach Bosnien u. in Rußl. — 3. Form: *congruens* Epp. in Sibir., N. Mongol., Shangai auch in Norweg. — 4. Form: *maculicollis* Lec. (groß, robust; Diskalmakel am Halsschild, auch ohne diese Grundskulptur sehr veränderlich N. Am., N. Mex., Turk., Sib., Kaukasus. — 5. Form: *immaculatus* Luze m. einfärb. gelb. Flügeld. (Norwegen; Japan: Kanagawa). — 6. Form: *jocosus* Say kleiner als die Stammform (Flgld. einfärb., auch wohl mit schwarz. Seiten, gewölbter als *immac.* usw. Hat B. aus d. paläarkt. Region nicht gesehen. Die als *joc.* geltende skandinav. Sp., die auch im Baikalgebiet vorkommt, ist von *joc. verus* versch. u. hat von nun an *obscurellus* Zett. zu heißen. — 7. Form: kleinste, schmalste; Flgld. weniger glänzend usw. p. 21 (östl. N.-Am.). — 8. Form: **subsp.** *infuscatus* **n.** (Flgld. mit Quermakel, schwarze Seiten, Halssch. bisweilen mit Makel) p. 22 (Missouri, Alabama, Arizona).

Tachyusa hiemalis (p. 26) Patria?. **Strand** (Gistel) p. 82. — *T. leucopus* Marsh. Da, *umbratica* Er. Da, *coarctata* Er. Da, v. *cyanea* Kr. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *T. umbrata* von Sorgono. **Krausse** (1) p. 120.

Tetrapleurus parallellus **n. sp.** (*T. indicus* Bernh. am nächst., nur halb so groß,

1,7 mm; gleichbreite Körperform, viel kürzere Flgld.) **Bernhauer,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 7/9 p. 41 (Formosa: Takao).

Thanatomanes [**n. g.** 1857 **nom. nov.** pro *Quedius*. Grund nicht angegeben]. *Tenebricola* (p. 24 u. 45) Bayern; *lumbricivorus* (p. 45) München. **Strand** (Gistel) p. 83.

Thiasophila inquilina in einem alten Weidenbaum, Mulm. „Augarten", Brünn. **Fleischer** (**1**) p. 264. — *Th. canaliculata* Rey, Fahner Höhe, bei *Formica exsecta* 14. V. 17, im IV. 1918 zahlreich. **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 377.

Thinobius ligeris Pyot. Im Detritus der Olsa, bei Teschen, sehr selten, für die Fauna neu. **v. Wanka, Th.** p. 277.

Thomasiniana **nom. nov.** pro *Thomasia* Rübs. 1910 nicht = *Thomasia* Poche 1908. **Strand** (Gistel) p. 82.

Thomasiniellula **nom. nov.** pro *Thomasia* Wils. 1910 nicht = *Thomasia* Poche 1908. **Strand** (Gistel) p. 82.

Thoracochirus 2 **n. spp. Cameron** (**2**).

Thoracophorus corticinus in morschem Nußbaum. **Mäder,** Col. Rundschau, Jahrg. 6 1917 Heft 10/12 p. 75.

Trichophygus [recte *Trichophyga*] *foina* (p. 36) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 83.

Trigonopselaphus Fassli **n. sp.** (durch Färb. leicht kenntlich; schwarz, Kopf, Halssch., Flgld. leuchtend purpurgoldig, Hrand des 7. Terg. u. das ganze achte hellgelb 13 mm) **Bernhauer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 113 ♀ (Westkolumb.: Umgeb. von Cali am Cauca, Canon del Monte Tolima),

Trigonurus Mellyi Muls. auf der Madonne, aus Lärchenmulm gepreßt. **Rapp** p. 54.

Trogophloeus elongatulus Er. Da, *corticinus* Grav. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *Tr. subtilis* Er. bei Teschen, mit *Thinobius*, siehe dort. **v. Wanka, Th.** p. 277. — *Tr. rivularis* Motsch. im Lagunengebiet in der feuchten Erde; in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *Tr. tenellus* von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 120. — *Tr. impressus* Lac. für die britische Fauna neu. **Newbery** (**2**).

Tropidera Jenseni Bernh., Gast von *Solenopsis saevissima* Sm. **Wasmann** (**4**) p. 214 (nach Bruch).

Velleius dilatatus F. in der Mark selten. Sadowa, VII. fliegt in der Dämmerung. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 383 (nach Rothenburg 1905).

Xantholinus nimmt bei plötzlich empfundener Gefahr die Gestalt eines eckigen krummen Haken an. **Stiller** (2) p. 131. — *Xanth.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 83, (p. 25): *humidicola* (p. 25) (Steiermark; *occultans*. Ebenda, *gastraeus* (p. 60) Schweiz. — *Xanth. punctulatus* Payk., *angustatus* Steph. Da, *tricolor* F., *distans* Rey (Da), *linearis* Oliv. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 175. — *Xanth. atratus* v. *glaber* var. *angularis* im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller** (**2**) p. 129. — *Xanth. angustatus* im Maulwurfnest, III. 1918, Dotzheim, Wiesbaden. — *Xanth. glaber* u. *punctulatus* im Mulm eines alten Ahorns, „Augarten" Brünn. **Fleischer** (1) p. 263.

Xylodromus (*Omalium*) *noricus* (p. 68) Alpes noricae [Deutschl., zw. Donau u. Alpen]. **Strand** (Gistel) p. 82. — *Xyl. cephalote*, 18. II. u. 11. III. 1918 p. 183. Für das Gebiet von Nassau neu. **Bickhardt** in **Hubenthal** (**4** No. 60) p. 183. — *X. concinnus* Marsh. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**

p. 175. — *X. conc.* in mit Mäusekot durchsetzten Strohresten, sehr zahlreich. **Fleischer (1)** p. 265. — *X. testaceus* Grav. in Maksimir bei Zagreb. **Stiller (2)** p. 136.

Zyras im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller (2)** p. 129. — *Z. funestus, cognatus, lugens, humeralis, limbatus* u. *laticollis*, in einem alten Weidenbaum, Mulm „Augarten", Brünn. **Fleischer (1)** p. 264. — *Z. Haworthi* Steph. Umgebung von Eisleben: Goldkopf, 30. V. 13. Hausberg, 10. IV. 16, im Garten gesiebt 12. IV. 15. **Feige, C.** p. 204. — *Z. humeralis* Grav. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *Z. hum.* Grv. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53.

13. Micropeplidae.

Micropeplus fulvus u. *M. staphylinoides* von Sorgono. **Krausse (1)** p. 120. — *M. fulvus* Er. 23. VI. 15 im Seescharwalde u. 1. IV. 16 im Garten unter einem Haufen faulend. Unkräuter. *M. caelatus* Er. 2. VI. 17 auf einer sumpfigen Wiese im Seescharwalde. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 88.

14. Pselaphidae.

Pselaphidae. Südamerikanische Gäste von *Sol. saevissima* Sm.: *Hamotus, Metopioxys, Anarmodius* u. *Fustiger* je 1. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 73—74. Siehe unter den einzelnen Gattungen.

Amauronyx Maerkeli im Mulm einer Linde im Parke in Naměst. **Fleischer (1)** p. 263.

Amaurops **Reitter** stellt in den Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 7/9 p. 201—202 auf Grund der Sublateralteile des 1. Tergiten folg. Subgg. auf: 1. *Bergrothia* Reitt. mit den 4 bek. kaukasischen Spp. mit kürzeren Kiefertastern. — 2. *Zoufalia* **subg. n.** (hierher *Am. corcyrea* Reitt., *nobilis* Holdh., *Winkleri* Holdh. u. *Bergrothia albanica* Apfelb. mit sehr schrägen Sublateralfältchen am 1. Rückentergite); — 3. *Amaurops* s. str. (alle Spp. mit d. Seitenrande genäherten Sublateralfältchen am großen Rückentergite); — 4. *Amauropus* **n. subg.** (mit *A. lobipes*, ohne Sublateralfältchen am 1. Rückentergite. — 5. *Troglamaurops* Ganglb. (hierher *A. leptoderina* Reitt. u. *Weiratheri* Reitt.). — *Amauropus* **subg. n.** von *Amaurops.* **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 7/9 p. 202, *A. lobipes* **n. sp.** (die schräge innere Sublateralfalte fehlt, 2,5 mm. Übereinstimmung mit *Bergrothia albanica* Apfelb., doch sicher versch., da bei d. n. sp. die Fühler d. ♂ einfach, bei *alb.* dagegen abnorm gebildet sind) p. 202—203 (Alban.: Madua).

Anarmodius Raffr. sp. (*Trichonych.*) (wird v. Bruch beschr. werden) bei *Solenopsis saeviss.* var. *Richteri* For. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 74.

Batrisodes venustus im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller (2)** p. 129.

Bergrothia Reitt. (*Bergrothiella* Reitt., *Amicrops* Saulcy) scheint unhaltbar u. wird nunmehr von **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 7/8 p. 201 als Subg. von *Amicrops* behandelt, siehe dort.

Bibloplectus ambiguus Reichb. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Brachygluta fossulata Reichb. (Da), im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *Br. tristis* Hampe (K. 313 S. 59) Vorarlberg, nicht Vogesen.

Scherdlin, Deutsche entom. Zeitschr. 1916 p. 194. — *Br. fossulata* Reichb. var. *aterrima* Reitt. u. var. *rufescens* Reitt. bei Teschen mit der Normalform zus., beide für die Fauna neu. **v. Wanka, Th.** p. 279.

Bryaxis longicornis Leach Falkenhagen 11. IV. 17, Leipe Spreewald, 18. VII. 17 (Wendler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *Br. longicornis* Leach Umgebung von Eisleben: Seeburg, 10. V. 16; 17. V. 16; Wormsleben, 5. V. 17; 10. IV. 18, im Genist gesiebt. **Feige, C.** p. 204. — *Br. Revelierei* Saulc. von Oristano. **Krausse (1)** p. 121. — *Br.* [wohl = *Brachygluta*] *querquetulana* (p. 21) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 83.

Bythinus Curtisi Leach Da, *secpriger* Reichb. (Da), *puncticollis** Denny (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 176. — *B. crassicornis* Motsch. Umgebung von Eisleben: Hausberg, 17. IV. 17 gesiebt. **Feige, C.** p. 204. — *B.* v. *extremitalis* Reitt. (K. 316 S. 60) Vorarlberg, nicht Vogesen. **Scherdlin,** Deutsche entom. Zeitschr. 1916 p. 194. — *B. validus* Aub. f. *Neresheimeri* Wagner. Klein-Machnow (Wagner, E. Mitt. 1917, 265). *B. macropalpus* Aubè, Rüdersdorf (Wagner l. c. p. 266) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom Zeitschr. 1918 p. 278. — *B. crassicornis* Motsch., *B. Reitteri* v. *sculptifrons* Reitt. im kroatischen Montangebiet, **Stiller** p. 363, *nodicornis* Aub. p. 364. — *B. radicicola* (p. 20) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 83. — *B. insularis* Hldh. ist als Art zu restituieren und sind *B. Ravouxi* u. *Schneikeri* sicher nur Lokalrassen des *B. latebrosus.* **Stolz,** Wien. Entom. Zeitg. Jahrg. 36 p. 28. Die zu den p. 183 des vor. Berichts beschr. Spp. gegebenen Details ♂-Cop. usw. finden sich auf Taf. I u. II u. zw. Taf. I Fig. 1 Cop.-Org. von *B. berg.*, 2 von *P. Pand.*, 6 v. *B. Ganglb.*, Taf. II: Fühlerwurzel von *B. bothroph.*, 4 von *B. Pinkeri*, 5 von *B. Gangl.* (nebst Kopf) 7 von *B. pent.*, 8. Cop.-Org von *B pent.*

Ctenisis fasciculata Raffr. Gast von *Solenopsis saevissima* Sm., La Plata. **Wasmann (4)** p. 214 (nach Bruch).

Euplectus Fischeri u. *brunneus* im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller (2)** p. 129. — *E. Karsteni* massenhaft, aus feuchtem Laub im „Augarten" in Brünn gesiebt. **Fleischer (1)** p. 203. — *Eu. putrefactorius* (p. 20) u. *E. faginetorum* (p. 20) beide aus Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 83. — *Eu. signatus* u. *Karsteni* am Köder, im Mulm eines Ameisennestes; „Augarten", Brünn. **Fleischer (1)** p. 264. — *Eu. nubigena* Reitt. (K. 310 S. 58) Vorarlberg, nicht Vogesen. **Scherdlin.** Deutsche entom. Zeitschr. 1916 p. 194. — !*Eu. bescedicus* Rtti., (mit der diesem nahest. *E. Duponti* Aubé), 23. VII. 16, Röbeler Holz, aus einem morschen Baumstumpf gesiebt; für Ost-Holstein neu; *E. nanus* Reichb. von Eutin 1. X. 15. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89.

Eurhexius Putzeysi Schauf. Gast von *Solenopsis saevissima*, La Plata. **Wasmann (4)** p. 214 (nach Bruch).

Hamotus (*Hamotoides*) *Emeryi* Wasm. (*Tyrin.*) 1894 von Joinville, S. Catarina, bei *Solenopsis saevissim.* var. *picea* Wasm. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 73.

Metopioxys Reitt. sp. (*Metopiin.*) (wird von Bruch beschr. werden). La Plata (Argent.) wahrsch. bei var. *Richteri* For. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14,

1918 p. 73. — *M. Gallardoi* Bruch **n. sp.** Gast von *Solenopsis saevissima* Sm., La Plata. **Wasmann (4)** p. 214 (nach Bruch).

Pselapomorphus Bruchi Raffr. Gast von *Solenopsis saevissima* Sm., La Plata. **Wasmann (4)** p. 214 (nach Bruch).

Pseudaphana Vorbringeri nur in Coll. Vorbringer Königsberg. **Hanns von Lengerken,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 1/3 sub Hubenthal (3 No. 49).

Reichenbachia juncorum Leach Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *R. juncorum* Leach Umgebung von Eisleben: Wormsleben, 10. IV. 18, im Garten gesiebt. **Feige, C.** p. 204. — *R. tibialis* u. *R. nigriventris* von Sorgono. **Krausse (1)** p. 120.

Saulcyella Schmidti im Mulm einer Linde im Parke in Naměst; ist äußerst selten; etwa 40 Jahre zuvor in Mähren in ein. großen Neste von *Form. rufa*, auch im Neste bei Bruschberk in Mähren; also im Mulm hohler Bäume. **Fleischer (1)** p. 263.

Trichonyx sulcicollis aus hohlen Bäumen u. auch neben abgestorbenen alten Stämmen, merkwürdigerweise nie bei Ameisen, in Maksimir bei Zagreb **Stiller (2)** p. 136.

Trimium brevicorne Reichb. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *Tr.* spec. von Sorgono. **Krausse (1)** p. 120. — *Tr. Raffrayi* Guill. im Cat. 1906 als Syn. zu *Emonae* Reitt. gestellt, ist eine selbständige Sp., Adelsberg; Lika, Kroatien; Brinje). **Reitter,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 192. — *Tr. brevicorne* am Köder, im Mulm eines Ameisennestes. „Augarten" Brünn. **Fleischer (1)** p. 264.

Tyrus mucronatus Panz. im kroatisch. Montangebiet. **Stiller (1)** p. 364. — *T. mucronatus* Panz. unter alter Eichenrinde in Maksimir bei Zagreb. **Stiller (2)** p. 136.

Zoufalia **subg. n.** von *Amaurops*. **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 7/9 p. 202.

15. Clavigeridae.

Claviger, Lebensdauer der Imago mehrere Jahre. **Weber** p. 18. — *Cl. testaceus* bei *Lasius niger* in Maksimir. **Stiller (2)** p. 132.

Fustiger elegans Raffr. (*Claviger.*) von La Plata (Argent.) bei *Solenops. saeviss.* var. *Richteri*. **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 74.

2. Familiengruppe Necrophaga.

16. Scydmaenidae.

Scydmaenidae noch unbestimmte Spp., Gäste von *Solenopsis saevissima* Sm., La Plata. **Wasmann (4)** p. 214 (nach Bruch).

Cephennium thoracicum Müll. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176; im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

Cryptoglyptus [**n. g.** 1857] *subterraneus* (p. 10) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 83.

Euconnus denticornis Müll. Da, *hirticollis* Illig. Da, im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *E. fimetarius* Chaud. bei Teschen, nicht sehr selten. **v. Wanka, Th.** p. 279.

Neuraphes Hopfgarteni Reitt. (Ent. Blätt. 1918 p. 76) aus der Umgebung von München ist falsch bestimmt; es ist *Stenichnus scutellaris* Müll. *N. Hopfg.*

ist aus Deutschl. bekannt. **Hubenthal** (5 No. 77) p. 249. — *N. elongatulus* Müll. Umgebung von Eisleben: Hausberg, 30. XI. 17. **Feige, C.** p. 205. — *N. nigrescens* Reitter 1 XI. 16 Eutin. gesiebt. Leicht erkennbar an den Mittelgrübchen des Halsschildes, das bei dem einzigen gef. Ex. in einer kurzen, sehr feinen Furche nach vorn sich fortsetzt. Nach Ganglb. von *Sparshalli* Denny spezifisch kaum versch.; für Ost-Holstein neu; in Ungarn u. in Preußen gef. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89. — *N. angulatus** Müll. Da, *Hopffgarteni** Reitt. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *N.* spec. von Sorgono. **Krausse** (1) p. 120.

Scydmaenus Spp. in **Strand** (Gistel) p. 83: *Sc. inquietus* u. *faginetorum* (p. 22) beide von Steiermark; *thoracicus* (p. 22 u. 42) München; *autumnalis* (p. 23) (Steiermark). — *Sc. Hellwigi* im Neste von *Liometopum microcephalum* in Maksimir, Kroatien. **Stiller** (2) p. 131. — *Sc. tarsatus* Müll. Umgebung v. Eisleben: Mohrenapotheke, im Garten gesiebt. 4. X. 13, 12. IV. 15. **Feige, C.** p. 205.

Stenichnus collaris Müll. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *St. Damryi* **var.** *Wolffi* **n.** (vorletzt. Glied der Antennen sehr deutlich breiter als der letzte). **Krausse,** Archiv Naturg. Jahrg. 81 Abt. Hft. 11 p. 109 cf. Textfig. *sard.* Fühler mit S, korsische m. ( ) bezeichnet p. 109 (Asuni). — *St. Godarti* Latr., auch im Lissahoragebiet, in Baummulm u. unter Rinde, *exilis* Er. ibid. **v. Wanka, Th.** p. 279.

17. Ectrephidae. Vacant.

18. Leptinidae.

Leptinidae. Diagnose, Biologie. **Calwer-Schaufuß** p. 291—292.

Leptinus Müll. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 292. 1 Sp. beschr.: *L. testaceus* Müll. — *L. testaceus* Müll. 15. VII. 16. Röbeler Holz; aus einem morschen Baumstamm gesiebt. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89.

19. Silphidae.

Silphidae. Diagnose. Ernährung. Übersichtstab. über die 3 Ufamil. *Silphinae, Leptoderinae* u. *Cholevinae.* **Calwer-Schaufuß** p. 263.

Aaskäfer in den Glarner Alpen, recht selten. **Szilády, Z.** p. 68.

Ablattaria laevigata F. bei Teschen in Schlesien nach Gerhardts spärlichen Angaben sehr selten. **v. Wanka, Th.** p. 279.

Aclypea siehe *Blitophaga.*

Agyrtes Frol. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 283. Beschr. von *A. castaneus* F., die Taf. **11** Fig. 18 farb. abgebildet wird. 1 weitere europ. Sp.

Agyrtini. Diagnose u. Bestimm. der Gatt. *Agyrtes, Necrophilus* u. *Ecanus.* **Calwer-Schaufuß** p. 282.

Anemadus strigosus im Mulm eines alten Ahorns „Augarten" Brünn. **Fleischer** (1) p. 263. — *A. graecus* **var.** *Paganettii* **n.** [in der Überschrift fehlt das 2. i] (dunkle Färb. d. Kopfes u. d. Mitte des Halsschildes, deutliche längere seichte Vertief. auf d. Fgld.) **Obenberger** (1) p. 18 (Kreta). Übersichtstab. über die 3 bek. Formen *graecus* Kraatz, var. *Pag.* n., var. *creticus* Heyden p. 18.

Anthobiomorpha **n. g.** *Silph.* (2,8 mm; von der nächst verw. *Attumbra* Des Gozis untersch. durch weniger schlanken Bau der Max., Form der Zunge, der

Htib., Farbe, Größe, Fläche, depresse Gestalt, die einem *Anthobium* täuschend ähnl. u. durch spärlicher behaarte Fhlr.; geflügelt). **Obenberger** (**1**) p. 12; *A. Malyi* **n. sp.** p. 12—14 Taf. I Fig. 3 (Mittelbuchara: Bašcerbak).

Astagobius angustatus **subsp.** *Langhofferi* **n.** (kleine Sp., wahrscheinlich die südlichste Rasse des im allgemein. viel nördlicher, in den Grotten Krains usw. wohnenden *angustatus*). **Obenberger** (**1**) p. 19 Taf. I Fig. 7 (Ledenice pečina bei Lokve in Kroatien). [*Asl.* ist ein Druckfehler].

Bathyscia Khevenhülleri v. *croatica* in der Ozaljer Höhle. **Stiller** p. 370. — *B.* v. *croatica* ein flinkes, herziges Tierchen in der Ozaljer Höhle; *B. silvestris* außerhalb dieser Höhle im Blättermoder in Sprüngen u. Rissen des alternden Gesteins. **Stiller** p. 371.

Blitophaga Reitt. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 278. Untersch.-Tab. der 2 Subg. *Blitophaga* s. str. u. *Aclypea* p. 278. Beschreibung von 2 Spp.; Farbige Abb. *Bl.* (*Acl.*) *undata* Müll. Taf. **11** Fig. 15; 3 weiter. eur. Spp. — *Bl. souwerbii* ein Pillenkäfer, auch *Otiorrhynchus* Spp. gleichsam Mimikryformen der Exkremente der Weidetiere. **Szilády, Z.** p. 108. — *Bl. alpicola* Küst. im Retyezát, 1896—2100. **Szilády, Z.** p. 108. — *souwerbii* auf den Hochwiesen des Retyezát. **Szilády, Z.** p. 108.

Catops Payk. **Calwer-Schaufuß** p. 268. Diagnose. Beschr. v. 4 Spp. Best.-Tab. d. Subgg. *Sciodrepa*, *Catops* u. *Chionocatops*. Farbige Abb.: *C.* (s. str.) *fuscus* Panz. Tf. II, Fig. 20. *C.* (s. str.) *picipes* F. Tf. 11 Fig. 21. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 269—270. — *C. Dorni* Reitt. Teschen, aus Laub; sonst Bewohner der Maulwurfnester. **v. Wanka, Th.** p. 279; — aus hohlen Bäumen in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (**2**) p. 136; im Maulwurfnest, II. u. III. 1908, bei Dotzheim, Wiesbaden; für das Gebiet von Nassau neu. **Bickhardt** in **Hubenthal** (**4** No. 60) p. 182. — *C. nigricans* in mit Mäusekot durchsetzten Strohresten. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *C. picipes* Fabr. Umgebung von Eisleben: Bornstedt 6. X. 17, 15. X. 17, an Rüsterschwämmen. **Feige, C.** p. 205. — *C. coracinus* Kelln. Bieselang (Wagner, E. Mitt. 1917, 266) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *C. picipes* Fabr. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *C. nigrita*, *tristis* in der Bizeker Höhle. **Stiller** p. 369. — *C. Watsoni* Spence Da, *nigrita* Er. Da, *neglectus* Kr., *Kirbyi* Spence im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *C. meridionalis* Aube, wärmeliebend, Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 55. — *C. Purkynei* **n. sp.** (Schlankes Aussehen einer *Choleva*, rot, Halsschild vor. d. Mitte am breitesten. Nähe von *brevipalpis* Rtt., Irkutsk, *brunneipennis* Sahlb., Lappl. u. *laticollis* J. Sahlb., Finnland). **Obenberger** (**1**) p. 15—16 Taf. I Fig. 5 (Bulgar.: Messallagebirge). *C. hispanicus* **n. sp.** (charakt. Bildung der Vschienen; Sexualcharakter. Nähe des *quadraticollis* Aubé in N. Span., untersch. durch gerundete Halsschildform) p. 16—17 Taf. I Fig. 6 (Asturien). *C. helladicola* **n. sp.** (gehört system. wahrsch. zu *nigricantoides* Reitt. aus d. Kaukasus, davon versch. durch einfache Tibien d. ♂, Färb., Form u. Struktur des Halsschildes usw.) p. 17—18 (Griechenland). — *C. anachoreta* (p. 7) Steiermark; *vernalis* (p. 7) beide von Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 83.

Choleva Latr. Diagnose. Beschr. von 3 Spp., Liste fernerer Spp. auch paläarkt. **Calwer-Schaufuß** p. 266—267. Farb. Abb. von *Ch. Sturmi* Bris Taf. **11**, 19. — *Ch. cisteloides* in der Bizeker Höhle. **Stiller** p. 36. — *Ch. agilis* in

mit Mäusekot durchsetzten Strohresten. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *Ch. elongata* Payk. Umgebung von Eisleben: Alter Friedhof, 1. XII. 14 Dippelsbachtal, 14. V. 16. **Feige, C.** p. 205. — *Ch. angustata* u. Verwandte. **Britten**; neu *Ch. glauca* **n. sp.**

Cholevinae (klein, unstet, flink, am besten nachts zu ködern), Best.-Tab. der Gatt. *Colon, Catops, Choleva, Catopomorphus, Nargus, Attumbra, Anemadus, Nemadus* u. *Ptomophagus*. **Calwer-Schaufuß** p. 265—266.

Colon Hbst. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 270. Best.-Tab. d. Subg. *Eurycolon, Myloechus* u. *Colon* s. str. p. 270. Beschreibung von 2 Spp. p. 270—271. Farbige Abb. v. *C. (Myl.) clavigerum* Herbst Taf. **11** Fig. 22. Liste ferner. europ. Spp. nebst Fundorten p. 271. — *C. latum* Kr. im Walde bei Teschen aus Buchenlaub im erst. Frühjahr gesiebt. **v. Wanka, Th.** p. 279. — *C. latum* Kr. 19. VI. 09 abends im Beutiner Holz, für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89. — *C. armipes* für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 373. 27. VIII.—18. IX. 17 ♂♀ bei Luckenwalde (Elstal-Park) in d. Abenddämmerung unter Laubbäumen u. Gebüsch, von Grab gestrichen. — *C. robustum* **n. sp.** (3,2 mm; sehr robuste Sp.; auffall. Form, gehört wahrscheinlich in die Nähe der Spp. *clavigerum* Herbst, *affine* Sturm u. besonders des *longitarse* Reitt. Von allen untersch. durch großes, langes letzt. Fhlrgl., durch die zieml. glänzende, grobe, robuste, gröber skulpturierte Gestalt, von *longit.* Reitt. auch noch durch kürzere Htarsen). **Obenberger** (**1**) p. 14—15 Taf. I Fig. 4 ♂ (Albanien).

Leptoderinae (Höhlensilphiden). Biol. Notiz. Anpassungserscheinungen. An Stelle der früher angenommenen Gruppen *Leptoderini, Pholenomini* u. *Oryotini* haben wir nun eine geschlossene Gattungsreihe vor uns, von der höchstens ihrer breiten Form wegen die *Bathysciini* abzusondern sind. Enggedruckte lange Liste von Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 263—265 nebst Fundorten, ev. auch biol. Angaben.

Nargus C. G. Thoms. Diagn. Beschr. von 2 Spp., Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 267—268. — *N. albanicus* **ab.** *ruficollis* **n.** (*N. velox* sehr ähnlich, aber anders gefärbt, die zur Spitze stark verdunkelten Fühler weisen jedoch auf *N. alb.* Apfelb. die erweiterten Vtarsen des ♂ reichlich so breit als die Breitseite der Schienenspitze). **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 42 (Alban.: Abessio). — *N. anisotomoides* Spence, Umgebung von Eisleben: Kesselholz, 13. III. 18, gesiebt. **Feige, C.** p. 205. — — *N. badius* Sturm (K. 329 S. 63) Vorarlberg, nicht Vogesen. **Scherdlin,** Deutsche entom. Zeitschr. 1916 p. 194; im kroatischen Montangebiet. **Stiller** (**1**) p. 364.

Necrodes Leach Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 276, 1 Sp. Farbige Abb.: *N. littoralis* L. Taf. **11** Fig. 7 ♂, 8 ♀. — *N. pronotatus* (p. 94) (Süd-Brasil.) **Strand** (Gistel) p. 83—84.

Necrophilus Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 282/83. Schneckenfresser. 1. paläarkt. Sp. *N. subterraneus* Dahl. Farbige Abb. Taf. 11 Fig. 17. Liste von zwei weiteren Verwandten.

Necrophorus F. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 271—272. Biologie. Beschreib. von 9 Spp. (nebst Farbenvarr.), von denen 6 auf Taf. **11** farbig abgebildet werden: *N. germanicus* L. Fig. 1, *N. humator* Fig. 2, *investigator* Fig. 5,

vespilloides Herbst Fig. 6, *vespillo* L. Fig. 3, *vestigator* Fig. 4; Liste der ferner. europ. Spp. — *N. germanicus* a. *bipunctatus* Kr. Umgebung von Eisleben: Wiese, 12. V. 13. **Feige, C.** p. 206. — *N. vespilloides* Herbst im Retyezát. **Szilády** p. 114. — *N. vestigator* Herschel in Albaron, an einem Aas. **Rapp** p. 48. — *N. vespillo* L. Dauer der Embryonalentwickl. 14 Tg. **Weber** p. 2. — *N.*-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 83: *N. lunatus* p. 94 (N. Amer.). Nach Gistels eigener Ang. hätte G. schon diese Sp. früher in sein. Naturg. d. Tiere als *lunulatus* beschr.; event. wäre *lunatus* wegen *lunatus* Fisch. neu zu benennen; *N. pulsator* (p. 52) N. Amer.; *cadaverinus* (p. 53) München; *quadricollis* (p. 53) Bayern [? Ob von *basalis* Falderm. verschieden?] *N. interruptus* (p. 53) Span. Wohl von *interruptus* Steph. versch. u. daher *interruptiolus* Strnd. **nom. nov.** [warum?]; *N. maritimus* (p. 53) Sittcha: Am. bor. ross. [Mit dem Zitat: *N. aleuticus* Gistel, Naturg. d. Thierr. 1848] p. 83; *N. marginatus* (p. 53) Nordam. [Mit dem Zusatz „*N. requiescator* Gistel in Naturg. d. Thierr. 1848]. Bemerk. zur *pulsator, quadricollis, basalis, olfactor, cadaverinus, basalis, interruptus* p. 84; *N. proserpinae* (p. 59) Schweiz, *hadenius* (p. 63) (Tirol) p. 84.

Nemadus colonoides im Mulm eines alten Ahorns „Augarten" Brünn. **Fleischer** (**1**) p. 263.

Oeceoptoma Sam. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 277, 1 Sp.; *Oec. thoracium* L. Taf. **11**, 9 farb. Abb. — *O. 4-punctata.* **Weber** p. 14.

Oxelytrium [**n. g.** 1857. Typ.: *Necrodes brasiliensis* Dej. (*Oxel. aequinoctiale* Gist.) u. *Necr. cayennensis* Dej. (*Ox. occidentale* Gist.) (p. 33) Brasil. bezw. Cayenne. Gatt. u. beide Spp. sollen in d. Naturg. zuerst aufgestellt sein, die Gatt. als „*Oxelytron*" bezeichnet. **Strand** (Gistel) p. 83.

Parapropus sericeus in d. Ozaljer Höhle. **Stiller** p. 370.

Phosphuga Leach Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 281. Beschreibung von 1 Sp. Farbige Abb.: *Ph. atrata* L. Taf. **11**, 16. 1 weitere europ. Spp.: *Phosph. subrotundata* Leach. — *Ph. atrata* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller,** p. 334. — *Ph. atrata* L. (Da) a. *brunnea* Hbst. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Propus sericeus in der Ozaljer Höhle. **Stiller** (**1**) p. 371.

Pseudopelta thoraci[c]a L., im Retyezát. **Szilády,** p. 114.

Protobracharthron Gyleki **n. sp.** (gehört zur *Grabowskii* Müll. u. ist eng damit verwandt. Untersch. von dieser u. *Reitteri.* Sehr ausgezeichn. Sp., eigentüml. Bildung des Halsschildes u. der Fühler). **Obenberger** (**1**) p 19—20, Taf. I, Fig. 8 (in einer Eishöhle, hoch oben am Mošor, in Gesellsch. von *Speoplanes giganteus* Müll. und *Protobracharthron Grabowskii* Müll.) Abb. 4 von *Pr. Grabowskii* Taf. I, Fig. 9.

Pteroloma Gyll. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 282, 1 Sp. *Pt. Forsstroemi* Gyll. p. 282.

Pterolomini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 282.

Ptomophagus sericeus im Baummulm, geködert. **Fleischer** (**1**) p. 204. — *Pt. sericatus* Chaud. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 176. *Pt. sericatus* im Maulwurfsnest, 9. u. 11 III. 1918, Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal** (4 No. 60). — *Pt. vagicornis* Rosenh. aus hohlen Bäumen in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (**2**) p. 136.

Silpha L. Diagnose. Biologie. **Calwer-Schaufuß,** p. 280. Beschreibung von 4 Spp. Farbige Abb.: *G. obscura* L. Taf. **11,** Fig. 14. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *S. obscura* L. Dauer d, embryonalen Entwickl. 8—12 Tg. **Weber,** p. 2. — *S. thoracica* gelegentlich an Stinkmorchel. **Hubenthal (5)** p. 246 in Anm. — *S.* Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 10—12 Wch., in Aas; **Weber** p. 17. — *S.*-Spp. im Retyezát: *S. lunata* F. 850, *S. oblonga* Küst. var. *alpestris* Kr. 600—700, *S. tyrolensis*, Laich. var. *nigrita* Creutz. **Szilády,** p. 115. — *S. orientalis* Brullé, Anfang V im Užokpaß in den Zentralkarpathen, dies ist wahrscheinlich die nordwestlichst. Lokalität dieser südöstl. Sp. **Obenberger (1)** p. 11. *S. carinata* **subsp.** *croatica* **n.** (19—21 mm; sehr große, südl. Sp., von der großen südruss. Form durch mehr gerundete Flgld., von der noch größer. *blattiformis* durch gewölbtere Gestalt, braune Färb. u. deutl. Rippen, von *rufocincta* Rttr. durch die Färb., von *italica* Küst. durch die normal glänz. u. längeren Flgld. versch.) p. 11—12 (Nordwest-Bosnien: Glamoč u. Kroatien: Ostočac). *S. obscura* **subsp.** *montenegrina* **n.** (Oseite mehr glänzend, viel breitere Flgld. usw.) p. 12 (Montenegro: Maglič 1700 m, unter Steinen. Lebt unter gleichen Verhältnissen wie *tyrolensis* Laichart in d. Alpen).

Silphinae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 271. Best.-Tab. d. Gruppen *Necrophorini, Silphini, Pterolomini* u. *Agyrtini.*

Silphini. Best.-Tab. der Gatt. *Necrodes, Thanatophilus, Oeceoptoma, Glitophaga, Xylodrepa, Silpha, Ablattaria* u. *Phosphuga.* **Calwer-Schaufuß,** p. 274—275.

Thanatophilus Leach. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 276. Beschreibung von 3 Spp., die auf Taf. **11** farbig abgebildet werden: *Th. dispar* Hbst. Fig. 12, *sinuatus* Fig. 11, *rugosus* Fig. 10, p. 276—277. Liste von 5 fern. europ. Spp. — *Th. atratus* L. im Retyezát, 800. Mont. **Szilády,** p. 115.

Xylodrepa C. G. Thoms. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 279. 1 Sp. *Xyl. quadripunctata* L., die Taf. **11** Fig. 13 farbig abgebildet wird und als gefährlicher Feind von Spanner- u. Spinnerraupen gerühmt wird.

20. Liodidae.

Liodidae. Diagnose. Erst in letzt. Zeit von den *Silph.* abgezweigt, ob mit Recht? **Calwer-Schaufuß,** p. 284. Untersch. der 2 Gruppen: Tarsengl. in ♂♀ von gleicher Zahl: *Liodini.*— Diese bei ♂ u. ♀ ungleich: *Agathidiini.*

Agathidiini. Best.-Tab. d. Gatt. *Agathidium, Anisotoma, Amphicyllus* u. *Cyrtoplastus.* **Calwer-Schaufuß** p. 287. — *A.* Abdomen **Vaternahm (3).**

Agathidium Ill. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 289. Best.-Tab. der Subgg.: *Cyphoceble* (C. G. Thoms. =) *Agathidium* s. str., *Neoceble* u. *Saccoceble* p. 289. Beschreibung einer Spp. *A.* (s. str.) *seminutum* L. p. 290. mit farb. Abb. Taf. **12** Fig. 12. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 290. — *A. salutatorium* (p. 82) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 84. — *A. atrum* Payk., *dentatum* Muls. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 176. — *A.* Spp. aus der Umgebung von Eisleben: *A. nigripenne* F. Holzzelle 26. IV. 16, Topfstein 8. V. 16; *A. atrum* Payk. Junkernholz, 31. III. 12, Hausberg 10. IV. 16; *A. badium* Er. Neckendorf., 9. IV. 14. **Feige, C.,** p. 205. — *A. seminulum* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller,** p. 364. — *A. mandi-*

bulare Sturm im Lissahoragebiet nicht selten, *A. sphaerulum* Reitter bei Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 279.

Amphicyllis Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 288. Beschr. 1 Sp. *A. globus* F. mit farbiger Abb. Taf. **12,** Fig. 11. 1 fern. europ. Sp. u. Verwandte. — *A. globus* F., v. *ferrugineus* Strm. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 176.

Colenis Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 287. Beschreibung einer Sp.: *C. immunda* Sturm mit farbiger Abb., Taf. **12,** 8. Liste ferner. europ. Spp. — *C. imunda* im Baummulm, geködert. **Fleischer (1)** p. 264.

Cyrtusa? *macularis* (p. 59) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 84. — *C. Oertzeni* **n. sp.** (verw. mit *subtestacea* Gyllh. aus M. u. N.-Eur., untersch. durch Größe, mehr verrundete Form, Wölbung, Färb., Skulptur). **Obenberger (1)** p. 21—22 (Kreta).

Hydnobius Schmidt. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 285. Beschreibung einer Sp. mit farbiger Abb.: *H. punctatus* Sturm. Taf. **12,** Fig. 6. Liste ferner. europ. Spp. u. 1 paläarkt. p. 285. — *H.* 1 **n. sp. Champion (3).**

Liodes. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 285—286. Best.-Tab. d. Subg.: *Oreosphaerula, Oosphaerula* u. *Liodes.* Fleischer hat 2 Subgg. *Trichosphaerula* u. *Pteromerula* auf d. Geschlechtsteile begründet. Beschreibung einer Sp. *L.* (*Oosph.*) *badia* Sturm mit farbiger Abb. Taf. **12** Fig. 7. Längere Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 286—287. — *L. cinnamomea* Panz. im kroatischen Montangebiet. **Stiller,** p. 364. — *L. curta* Fairm. Sachsenburg IX. 1917, ♂♀ abends gekätschert. **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 377. — *L. flavescens* Schmidt. Umgebung von Eisleben, Alter Friedhof, 29. XI. 17, fliegend; *L. rugosa* Steph. Umgebung von Eisleben: Hausberg, 30. XI. 17 gesiebt. **Feige, C.,** p. 205. — *L. suturisignata* **n. sp.** (gehört wahrsch. in d. Nähe von *distinguenda* Fairm., davon versch. durch viel weniger groß. Kopf, tiefschwarze Fühler, höchst eigentüml. Skulptur d. Flgld.). **Obenberger (1)** p. 20 (Süditalien). *L.* (*Oosphaerula* Gnglb.) *flavicornis* **var.** *italica* **n.** (größer als die Nominatform, viel mehr glänzende Oseite u. Flgld.-Skulptur) p. 20—21 (Süditalien). *L.* (*Oosphaerula*) Gnglb. *minutissima* **n. sp.** (Nähe v. *flavicornis* Reisout; klein. als diese südeurop. Sp., viel undichtere Struktur, Schenkelzähnchen fehlen, kleinste *L.*-Sp.) p. 21 (Korfu). — *L. graminis* (p. 4) Steiermark, *lucifuga* (p. 42) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 84.

Liodini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 284. Best.-Tab. der Gatt. *Cyrtusa, Triarthron, Hydnobius, Agaricophagus, Colenis* u. *Liodes.*

Triarthron Maerk. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 284. Beschreibung einer Sp.: *Tr. Maerkeli* Schmidt, p. 284. — *Tr. Maerkeli* Schmidt, V. 1916, am Rande des Grabinawäldchens bei Teschen, am Abend. **v. Wanka, Th.** p. 279.

21. Anisotomidae.

Anisotoma Ill. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 287—288. Beschreibung von 2 Spp.: mit farbiger Abb. *A. humeralis* F. Taf. **12,** Fig. 9, *A. orbicularis* Hbst. Taf. **12,** Fig. 10; 4 weit. europ. Spp. aufgezählt. — *A. humeralis* F. f. *clavipes* Hbst. Finkenkrug (Wagner, E. Mitt. 1917, 266) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *A. humeralis* F. a. *clavipes* Herbst. Es muß so heißen in d. DEZ. 1913, 638

statt a. *picea* Panz. Nach Schauf.-Calw. fällt allerdings *picea* mit *clavipes* zus., nach Schilskys Verz. (1909) jedoch nicht; für die Mark Brandenburg neu. **Delahon**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 376. — *A. axillaris* Gyll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 176. — *A.* (*Liodopria*) *serricornis* Gyll. Verbreitung. **Vaternahm**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 10/12, p. 1 Text, 2—3 Karte: Deutschl., Österr., Ungarn, Schweden, Schweiz. — *A. tardipes* (p. 31 Patria?). **Strand** (Gistel) p. 84.

22. Sphaeritidae.

Sphaeritidae ind. Körperform an *Hist.* erinnernd. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 414—415. 1 Sp. in Nord- u. M.-Eur. u. westl. N.-Am.: an toten Schnecken faul. Abfällen usw. *Sphaerites* Duftschm. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 415. *Sph. glabratus* F. im Retyezát: 1250. **Szilády**, p. 115.

23. Clambidae.

Clambidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 290. Best.-Tab. d. Gatt. *Calyptomerus*, *Clambus* u. *Loricaster*. Aufzähl. einiger Spp.

Calyptomerus Redtenb. Liste einiger Spp. nebst Fundorte. **Calwer-Schaufuß**, Fundorte. **Calwer-Schaufuß**, p. 291.

Clambus Fisch. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 291. Beschreibung von 3 Spp.; Liste ferner europ. u. paläarkt. Spp. p. 291. — *C. minutus* Strm. Umgebung von Eisleben: Helftaer Holz, 25. VII. 14 aus Birkenschwamm gezogen; *Cl. armadillo* de Geer. Umgebung von Eisleben: Seeburg, 20. III. 18 gesiebt. **Feige, C.**, p. 205. — *Cl. min.* Strm. von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 120. — *Cl. punctulum* **ab.** *castaneipennis* **n.** (Flgld. bei ausgefärbt. Tieren ockerbraun bis ockergelb, sonst wie die Stammform). **Obenberger** (**1**) p. 22 (Süditalien: Muzzi).

Cybocephalus Malyi **n. sp.** (1 mm; Nähe des *similiceps* Duv. u. *membranaceus* Rtt.). **Obenberger** (**1**) p. 27; *C. alutaceus* **n. sp.** (1,6—1,75 mm; gehört zu *metallicus* Baudi, versch. durch Größe, Art der Mikroskulptur u. Gestalt) p. 27 (Kreta). *C. chalcostoma* **n. sp.** (gehört system. zum *Reitteri* Uhagon) p. 27 (Kreta).

24. Corylophidae.

Corylophidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 293—294. — Bestimm.-Tab. der Gatt. *Peltinus*, *Sacium*, *Arthrolips*, *Corylophus*, *Sericoderus*, *Moronillus* u. *Orthoperus*.

Arthrolips bosnicus **n. sp.** (1,7 mm von allen and. Spp. versch. durch Färb., Größe u. Struktur. Halsschildpunktierung verhältnismäßig gröber als bei *densatus* Rtt. od. *piceus* Comolli). **Obenberger** (**1**) p. 22—23 (Bosanski Brod in Nordbosnien).

Cryptocara [**n. g.** 1857] *cossyphoides* (p. 10) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 84.

Orthoperus Steph. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 295. Beschreibung einer Sp.: *O. atomus* Gyllh. Liste ferner. europ. Spp. — *O. atomus* Gyll. Luckenwalde. **Delahon**, D.E.Z. 1917, 30); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279.

Sacium Lec. (= *Clypeaster* Latr.). Diagnose. **Calver - Schaufuß,** p. 294. Beschreibung einer Sp. *S. brunneum* Bris. p. 294—295. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 295.

Sericoderus lateralis Gyll. Umgebung von Eisleben: im Garten, 26. III. 13; Unterrißdorf, 26. VIII. 18, Kirschbaumschwamm. **Feige, C.,** p. 205.

3. Familiengruppe **Ptiliidia.**

25. Sphaeriidae.

Sphaeriidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß,** p. 296: 1 Gatt., 1 Sp.

Sphaerius acaroides Waltl. Beschr. **Calwer-Schaufuß,** p. 296.

Saprus [**n. g.** 1857] *humifex* (p. 22 u. 46) München. [Bei *Sphaerius*?]. Für *Saprus* Blackb. 1904 schlägt Strand *Sapriniana* **nom. nov.** vor. **Strand** (Gistel) p. 85.

26. Ptiliidae = Trichopterygidae.

Trichopterygidae. Diagnose. Biologisches. Unter ihnen die kleinsten Käfer, so *Nanosella fungi* Motsch. mit nur 0,25 mm Länge. **Calwer-Schaufuß,** p. 296—297. Best.-Tab. d. Gatt. *Nossidium, Ptenidium, Ptilium, Micridium, Actidium, Oligella, Euryptilium, Ptiliolum, Microptilium, Ptinella, Pteryx, Nephanes, Smicrus, Astatopteryx, Baeocrara, Trichopteryx* u. *Actinopteryx* p. 297—298. 4 Gruppen: *Ptenidiini, Ptiliini, Ptinellini* u. *Trichopterygini* p. 298—299.

Actidium neresheimeri **n. sp.** Wagner in **Neresheimer u. Wagner (1)** (Mark Brandenburg).

Cleopterium [**nom. nov.**? 1857] [wahrsch. = *Trichopteryx*] *ferrugineum* (p. 8) Bayern, *fuscum* (p. 8 u. 29) Oberbayern; *microscopium* (p. 8 u. 27) Bayern. *Cl.* scheint nom. nov. für *Ptilium* Auct. zu sein; auch Scudder führt Gistel als Autor von *Cl.* auf. **Strand** (Gistel) p. 84.

Euryptilium Flachi Reitt. auf einem Vorberge der Lissahora aus Baummulm gesiebt, für die Fauna neu. **v. Wanka, Th.** p. 279.

Oligella foveolata im abgefall. Laube, „Augarten" in Brünn. **Fleischer (1)** p. 263.

Ptinella tenella Er. Eutin 24. IV. 17, gesiebt. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89.

Ptinellini. Liste europ. u. paläarkt. Sp. **Calwer-Schaufuß,** p. 299.

Ptenidiini. Liste europ. u. paläarkt. Sp. **Calwer-Schaufuß,** p. 298.

Ptenidium pusillum Gyllh. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Stiller** p. 176. — *Pt. punctatum* Gyll. 11. VII. 16. Neustadt, am Strande der Ostsee. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89. — *Pt. pusillum* Gyll. im kroatisch. Montangebiet. **Stiller (1)** p. 364. — *Pt. Brisouti* vereinzelt, aus feuchtem Laub im „Augarten" in Brünn gesiebt. **Fleischer (1)** p. 263.

Ptiliini. Liste europ. u. paläarkt. Spp. **Calwer-Schaufuß,** p. 298.

Ptiliolum Sahlbergi Flach u. *croaticum* Matth. zus. mit *Euryptilium*, siehe dort, gef.; *croat.* ist für die Fauna neu. **v. Wanka, Th.** p. 279.

Ptilium affine Er. 31. VII. 16 aus kleinen Häufchen welkenden Grases gesiebt, am Ufer des großen Eutiner Sees; für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89.

Ptilopterium [**n. g.** 1857] *lacteonotum* (p. 21) Bayern; *xanthoceras* p. 21 Bayern; *ferrugeneum* (p. 27) [Patria?]. Soll schon 1848—50 in Gistel u. Brommes

Naturg. beschr. sein u. zwar auch die Gatt., die = *Trichopteryx* Kby. sein dürfte. **Strand** (Gistel) p. 84.

Trichopterini. Liste europ. u. paläarkt. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 299.

Trichopteryx Montandoni Allib. Umgebung von Eisleben; im Garten gesiebt 19. III. 13; 27. IV. 13. **Feige, C.** p. 205. — *Trichopteryx* [nicht *ix*!] Gillm. (Da), *fascicularis* Hbst. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *T. intermedia* Gillm. im kroatischen Montangebiet. **Stiller (1)** p. 364.

27. Hydroscaphidae.

Hydroscaphidae (äußerst kleine, 0,75—1 mm, an *Limnebius* erinnernde Spp.). 4 europ., 1 nordam. Sp. Diagnose **Calwer-Schaufuß** p. 299. Kurze Aufzählung der 4 eur. Spp.

Hydroscapha gyrinoides Aubé von Oristano. **Krausse (1)** p. 120.

4. Familiengruppe **Histerida.**

28. Scaphidiidae.

Scaphidiidae, Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 299—300 mit etwa 15 Gatt. u. 250 Spp. Untersch. der Gruppen *Scaphidiini* u. *Scaphosomini* p. 300.

Scaphidiidae v. d. Philippinen. **Heller,** Wien. Entom. Zeitg., Jhrg. 36 p. 41—50. Im Bericht für 1917 p. 188—189 nur kurz angegeben. Von dieser Fam. waren bisher aus oben genannten Gebiete nur 2 Spp. bekannt. Die Coll. Fuller Baker aus Los Baños enthält deren 16. Unter Zugrundelegung der Reitterschen Tabellen (1907; 1908; erweitert resp. betreffs der nicht philipp. Spp. gekürzt, unterscheidet Heller p. 41: A. Fühler keulenf. Schildchen sichtbar, erstes Fußgl. länger als das 2. Augen ausgerandet, Schienen ohne Dörnchen. Basis der Flgld. mit einer sehr groben, queren Punktreihe: *Scaphidium* Ol. — B. Fühler haarförmig. Schildchen nicht sichtbar. Flgld. mit Nahtstreifen. — a) Hhüften von einander abstehend. Tarsen höchstens so lang wie die Schienen. 3. Gl. der Fühler sehr kurz. — b) Hschenkel des Abd. nicht überragend. Seitenstücke der Mittelbrust von gewöhnlicher Bildung: *Scaphosoma* Leach. — bb) Hschenkel des Abdom. deutlich überragend, Seitenstücke der Mittelbrust mit dieser zu einer großen, die Hbrust an Ausdehnung übertreffenden Platte verschmolzen: *Arachnoscaphula* **n. g.** — aa) Hhüften aneinander stehend; Körper seitlich zusammengedrückt: *Toxidium* Lec.

Arachnoscaphula **n. g.** (ausgezeichnet durch lange Beine, dadurch an langbeinige Milben wie *Damaeus* usw. erinnernd. *Scaphosoma* nahest.) **Heller,** t. c. p. 42, 48—49, *A. trisulcata* **n. sp.** (Größe ungefähr wie *A. agaricinum* L. aber höher gewölbt usw.; 2,08 + 1,1 mm). Fig. 1 Tier von oben, 2 seitlich, 3. recht. Hfuß (Luzon, Mt. Makiling).

Scaphidiini. Untersch.-Tab. der Gatt. *Scaphium* u. *Scaphidium.* **Calwer-Schaufuß** p. 300.

Scaphidium Ol. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 300. Hierher *Scaphoschema* (Reitt.). Beschreibung einer Sp. *Sc. quadrimaculatum* Ol. Farbige Abb. *Sc. quadrimaculatum* Ol. Taf. **12** Fig. 1. — *Sc.* - Spp. von den Philippinen. **Heller,** t. c. p. 42: *Sc. philippinense* Reitter p. 42 (Luzon: Mt. Makiling). *Sc. negrito* **n. sp.** (größer als *Sc. aterrimum* Reitt.) p. 42—43,

42—44 (Palawan: Porto Princesa). *Sc. badium* **n. sp.** p. 43 (Luzon: Mt. Makiling). *Sc. teriatum* **n. sp.** (heller kastanienbraun als vorig.) p. 44—45 (wie zuvor). *Sc.* **n. sp.** (einfarbig braungelb, 2 Längslinien auf d. Mitte des Halsschildes schwarzbraun, schlecht erhalten) p. 42 (Mindanao: Zamboanga). *Sc.* sp. (ähnlich *Picconii*, auf d. Thorax u. den Flgld. mit Makeln, aber dunkler, mangelhaft erhalten) p. 42 (Mindanao: Davao).

Scaphium 4-maculatum Oliv. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364; im Retyezát: 850 Mont. **Szilády** p. 115. — *Sc. immaculatum* für die britische Fauna neu. **Harwood.**

Scaphosoma Leach. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 300—301. Best.-Tab. d. 2 Subgg. *Caryoscapha* u. *Scaphosoma* s. str. Beschreibung einer Sp. *agaricinum* L. Farbige Abb. *Sc. agaricinum* L. Taf. **12** Fig. 2. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *Sc. agaricinum* im Baummulm, geködert. **Fleischer** (**1**) p. 264. — *Sc.* Spp. von den Philippinen. **Heller,** l. c. p. 42 sq.: *Sc. philippinense* R. Oberth. Luzon: Mt. Makiling p. 42, 45—46. *Sc. tricolor* **n. sp.** (2—2,7 mm) p. 42, 46 (Luzon: Mt. Makiling u. Los Baños). *Sc. stigmatipenne* **n. sp.** p. 42, 46—47 (wie zuvor). *Sc. biplagiatum* **n. sp.** (1,8 × 1,2 mm) p. 42, 47—48 (eine der kleinst. Spp., 1,3 × 0,8 mm) (wie zuvor). — *Sc. agaricinum* L. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *Sc. ag.* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

Scaphosomini. Untersch.-Tab. der Gatt. *Scaphosoma* u. *Baeocera*. **Calwer-Schaufuß** p. 300.

Toxidum pulex **n. sp.** (kastanienbraun, gestreckter u. schmaler als *gamaroides* Lec., wesentlich kleiner als *japonicum* Reitter, von dem es sich außerdem noch durch den vorn abgekürzten Suturalstreifen unterscheidet; 2,5 × 1 mm). **Heller,** l. c. p. 42, 50 (Luzon, Mt. Makiling).

29. Histeridae.

Histeridae: **Bickhardt** (**1**). Gen. Ins. Fasc. 166 a u. b.

Histeridae der Gen. Insect. von H. Bickhardt; **Wasmann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 1/3 p. 37—41. — *H.* **Bickhardt** beabsichtigt die als Separata nicht mehr erfaßbaren Schmidtschen Tabellen (ersch. in d. Berlin. Entom. Zeitschr. XXIX, 1885 p. 279—330) in neuer Form bogen- oder halbbogenweise als Beilage zu den Entom. Blättern herauszugeben. **Bickhardt** (**6**) p. 226. Zuvor sind aber erst noch synon. u. andere Fragen zu erledigen. — *H.* Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 301—302. Biolog. Bemerk.; etwa 100 Gatt. mit rund 1600 Spp. Best.-Tab. der Gruppen *Hololoptini*, *Abraeini*, *Histerini* u. *Saprinini*. Versch. Autoren trennen von d. *Histerin.* noch die *Hetaerini* ab auf Grund eines Anpassungsmerkmales an eine myrmekophyle Lebensweise. Bespr. der behandelten Gruppen, Gatt. u. Spp. p. 302—320.

Abraeini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 315. Best.-Tab. der Gatt. *Onthophilus*, *Eubrachium*, *Plegaderus*, *Teretrius*, *Bacanius*, *Abraeus* u. *Acritus*.

Abraeus Leach. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 318. Beschreibung von 2 Spp. Weiter. europ. u. paläarkt. Spp. werden nur erwähnt p. 319. — *Abr.* Die biolog. Angabe in d. Gen. Ins. p. 74 ist zu ergänzen. **Wasmann** (**2**) p. 40. — *Abr. instabilis* Mars. (1869) als *Acritus* beschr., wegen der Körperform,

der stark winklig erweiterten Vschienen u. wegen der Größe ein echter *Abraeus*. **Wasmann** (1) p. 40. — *Abr. globosus* in einem alten Weidenbaum, Mulm, „Augarten", Brünn. **Fleischer** (1) p. 264. — *Abr. granulum* Er. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

Acritus Leconte. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 319. Beschreibung von 2 Spp. Farbige Abb. v. *A. minutus* Hbst. Taf. **15**, 30. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 320. — *Acr. Hopffgarteni* bei *Liometopum*. **Stiller** (2) p. 130. — *Acr. megaponerae* Bickh. Die Beschreib. dieser Sp. erfolgte zuerst in den Proc. Rhodes. Scientif. Associat. vol. XIII pt. III p. 41 fig. 1 (1914) (cf. Ent. Blätt. 12 p. 1 1916). — *Acr. minutus* Herbst im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *Acr. nigricornis* aus feuchtem Laub im „Augarten" in Brünn gesiebt. **Fleischer** (1) p. 263. — *A.* 2 **n. sp. Bickhardt** (2).

Acrolister Kleinei **n. sp.** ($5^3/_4$ mm; Vergl. mit *acuminatus*). **Bickhardt** (7) p. 244 (Togo).

Bacanius. Diagnose. Verbreit. **Calwer-Schaufuß** p. 318. *B. rhombophorus* Aubé in Gerberlohe u. Gewächshäusern. — *B.* 1 **n. sp. Bickhardt** (2).

Carcinops Mars. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 309. Best.-Tab. der Subg. *Cissister* u. *Carcinops* s. str. Beschreibung von 2 Spp. Kurze Liste ferner. europ. (1) u. paläarkt. Spp.

Chlamydopsis Taf. 15 Fig. 141 in Gen. Ins. vorzüglich. **Wasmann** (2) p. 41.

Cylistolister **n. g.** *Platysomin.* (system. auch mit *Sternaulax* Mars. verw., dem er in der Kopfbildung u. wegen des Subhumeralstreifs ähnelt u. seinem Habitus, in d. Flgld.-Streifung u. in der Form des Sternums mehr Verwandtschaft mit *Cylistix* Mars. zeigt, hinter den ihn Bickhardt in G. Ins. Hist. u. Ent. Blätt. 10 1914 p. 307 als Gatt. 2a stellt). **Bickhardt** (7) p. 238—239. Typus: *Platysoma* (*Cylistosoma*) *pulvinatum* Schmidt u. *P.* (*C.*) *Richteri* Schm.

Cyclistosoma Lewis. Beschreibung von 3 Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 304—305. Nennung von 2 weiter. Spp. u. von *Margarinotus* Mars. 1 Sp.

Dendrophilus Leach. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 308. Vereinzelte Spp. in Eur., West-As., Jap., N. Am. Beschreibung von 2 Spp. Farbige Abb. *D. pygmaeus* L. Taf. **15** Fig. 25. 1 weitere paläarkt. Sp. u. 1 sich anschließ. Form erwähnt. — *D.* Die biolog. Angabe in d. Gen. Ins. p. 110 ist zu erweitern. **Wasmann** (2) p. 40. — *D. chersonesi* (p. 11) Taurien; *saxicola* (p. 41) Taurien. **Strand** (Gistel) p. 85.

Epiechinus caucasicola **n. sp.** (*E. fulvosetosus* J. Sahlb. [als *Onthophilus* beschr.] von Bulghar Dagh hat parallele Prosternalkiele u. ein anders gestaltetes Mesosternum. Keine nähere Verwandtschaft mit den übrigen paläarkt. Spp. der Gatt.) **Bickhardt** (6) p. 227—228 (Kaukasus: Batum). — *E. notogaeus* **n. sp.** ($2^1/_4$ mm, die zahlr., anscheinend versteckt lebenden *E.*-Spp. lassen sich mit Sicherheit nur durch die Form der Aushöhlungen der Sternums auseinanderhalten. Diese lassen sich nur unvollkommen beschreiben, weshalb hier schematische Figg. am Platze sind). **Bickhardt** (7) p. 233—234, Abb. 2 Sternum („Australien"), *E. malayicus* **n. sp.** ($1^2/_3$ mm) p. 234—35, Sternum Abb. 3 (Java)?; *E. planisternus* Bickh. Sternum p. 235 Abb. 4, *E. cavisternus* Bickh. p. 285 Abb. 5 (beide beschr. in d. Ann. Nat. Mus. Nat. Hungar.). — *E.* 2 **n. spp. Bickhardt** (2).

Eretmotus. Biolog. Angabe in Ges. Ins. (p. 154). **Wasmann** p. 40.

Eucurtia paradoxa Mjöb. bei *Eutermes* sp. höchste Stufe der Symphilie. **Wasmann** p. 38.

Gnathoncus Jacquel. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 311—312. 2 Spp. beschr., Biolog., 1 fernere Sp. aus einem Eulenneste. — *Gn. pustulatus* Thoms. Umgebung von Eisleben: Katharinenholz, 18. V. 16, an Katzenkadavern, Unterrißdorf, 4. V. 12, an Hasenkadavern. **Feige, C.** p. 205. — *Gn. buyssoni* in Vogelnestern. **Everts van Roon (1).**

Hetaeriinae. Die Entwicklung der Exsudatrichome u. Exsudatgruben ein Kriterium des echten Gastverhältnisses. **Wasmann (2)** p. 37.

Hetaeriini. Einteilung des. in d. Gen. Insect. in 3 Tribus: *Hetaeriomorphini* (34 Spp.), *Hetaeriini* (5), *Chlamydopsini* (4). **Wasmann (2)** p. 38.

Hetaerius Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 310. Vereinzelte europ., jap. u. nordam. Spp. Farbige Abb. *H. ferrugineus* Ol. Taf. **15**, 24. Biologisches. Lebensdauer der Imago nach Wasmann 3—4 Jahre. **Weber** p. 18. — *H.* Spezialisierung der biol. Angabe in Gen. Ins. (p. 255). **Wasmann (2)** p. 40. — *H. ferrugineus* Belecken einer allseitigen Einseifung gleichend, nur einmal wirkliche Fütterung. **Wasmann (2)** p. 37. — *H. corticinus* (p. 14) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 85.

Hister L. Diagnose. Über 300 Spp., in d. austral. Region fehlend; nur 1 europ. Sp. als indifferent geduldeter Gast bei Ameisen. **Calwer-Schaufuß** p. 305. Beschreibung von 11 Spp. nebst Aufenthaltsorten p. 308. Farbige Abb. von *H. unicolor* L. Taf. **15** Fig. 26, *H. bipustulatus* Schrank (= *fimetarius* Herbst) Fig. 23. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 308. — *H. purpurascens* Hbst. f. *nigra* Schmidt, Spandau. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 177. — *H. purpurascens* Herbst a. *punctipennis* Gerh. bei Luckenwalde mit der Nominatform zus. für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 373. — *H.*-Spp. Umgebung von Eisleben. **Feige, C.** p. 205: *H. striola* Sahlb. Hausberg, 3. V. 13, an Rehkadaver; Sittichenbach 22. IV. 14. *H. bimaculatus* L. Umgebung von Eisleben: Freßbachtal, 17. IV. 16, an Hasenkadavern, Unterrißdorf 10. IX. 16, in Kuhmist. — *H. stercorarius* Hoffm. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *H. Solskyi* Schm. ein stark abgeriebenes Ex., dem der so charakteristische äußere Lateralstreif u. Subhumeralstreif fehlt, auch die übrigen Streifen sind ebenfalls stark verdünnt, die Behaarung ist fast ganz verloren gegangen. Mancher ernsthafter Entomologe würde dieses Tier als eine neue Sp., vielleicht gar neue Untergattung angesprochen haben. Kein Mensch könnte nachweisen, daß es eine bereits beschriebene Sp., keiner würde aber auch ein 2 Ex. finden, weil es eben keine Sp., sondern ein abweichendes, wenn man will, monströses Ex. einer längs bek. Sp. ist. **Bickhardt,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 62—63. — *H.*-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 85: *H. fabricii* (p. 67); *vespertinus* (p. 81); *indicator* (p. 86) alle 3 aus Deutschl.; *castaneipennis* (p. 64) [Patria?], *ericeticola* (p. 35) Spanien; *noctambulus* (p. 76) „Epidania". p. 85. — *H. terricola* Germ. Literatur. Synon. = *H. parallelus* Ménétr. 1832, = *H. paralleloides* Mars. 1862, = var. *mancus* W. Kolbe 1909. **Bickhardt (6)** p. 228, *H. terr.* **var.** *amicorum* **n.** (Verdoppelung des apikalen Stückes des Subhumeralstreifs, also ein äußerer u. ein innerer vorhanden) p. 229 (Thüringen). Variabilität

v. *H. terricola* p. 228—229. *H.* (s. str.) *cadaverinus* Hoffm. Ein Stück, bei dem der Stirnreif breit unterbrochen, der innere Lateralstreif des Halsschildes in d. Mitte abgekürzt ist (Monstrosität). Ein anderes Ex. hat auf der Stirn hinter dem Streif 2 tiefe symmetr. angeordnete Grübchen p. 229; *H.* (s. str.) *distinctus* Er. ist weiter verbreitet als bisher angenommen wurde: Krain u. Turkestan: Wernyi p. 229; *H. japonicus* Mars. Nach Marseuls Beschr. u. Tab. ist der 3. Dorsa'streif der Flgld. breit unterbrochen. Eine Reihe von Ex. aus China: Szetschwan u. Kiautschau zeigt überwiegend einen vollständigen 3. dorsalen Streifen. Sonstige Unterschiede existieren nicht. *H.* (s. str.) *thibetanus* Mars. hat nach Mars. 2 vollständige die Basis erreichende Lateralstreifen auf dem Halsschild. Typen aus Assam. Ist weit verbreitet. Bei einer Reihe von Ex. aus Kiautschau erreicht der äußere Lateralstreif des Halsschildes noch nicht oder kaum die Mitte der Seiten usw. Für Freunde geographischer Rassen Gelegenheit zur Fabrikation neuer Subspp.; *H.* (*Meroliter*) *Jekeli* Mars. 1857 = *H. jamatus* Motsch. = *H. aino* Lewis 1884 = *H. asoka* Lew., wie aus den p. 230 angegebenen Erörterungen hervorgeht. — *H.* (*Paralister*) *Bückingi* **n. sp.** (mit *H.* [*P.*] *neglectus* Germ. im Umriß vergleichbar, wesentlich kleiner u. weniger gewölbt usw.) p. 230—231 (Buchara). *H.* (*Atholus*) *Reitteri* **n. sp.** (ist infolge der beiden wohl ausgebildeten Subhumeralstreifen mit keiner anderen ostasiatischen Sp., höchstens mit *Atholus 16-striatus* Say aus N. Amer. vergleichbar. Letztere hat aber vollständige 5. dorsale u. Nahtstreifen, die vorn verbunden sind, außerdem ein glattes Pygidium) p. 231—232 (Japan). — *H.* (s. str.) *divisifrons* Schmidt (von Anuradhapura, Ceylon). Ein kleines, hierher gehöriges Stück bildet gleichsam einen ausgesprochenen Übergang zu *H. pteromalus* Mars. Es handelt sich um eine, sehr variable Sp.; *H.* (s. str.) *americanus* Payk. gehört nicht wie Lewis 1906 angibt in das Subg. *Atholus* Thoms., sondern zu *Hister* s. str. Auch in d. Gen. Ins. *Hister.* 1916/17 richtigzustellen, p. 241. *H.* (s. str.) *tenuistriatus* Lew. gehört nicht zu *Atholus* Thoms., sondern, wie noch andere ähnliche Spp. mit vorn abgestutztem Mesosternum (vgl. *Hister obtusisternus* Schm. u. a.) in das Subg. *Hister* s. str. p. 242. — *H.* (*Paralister*) *remotus* Lec. Nachholung der in d. G. Ins. Hist. fehlenden Literatur. **Bickhardt (7)** p. 242. — *H.* 1 **n. sp. Bickhardt (2).**

Histerini. Übersicht über die mitteleurop. Gatt. **Calwer-Schaufuß** p. 303. *Platysoma, Hister, Epierus, Tribalus, Dendrophilus, Carcinops, Platysoma, Cylistosoma, Hetaerius* u. *Satrapes.*

Hololepta Payk. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 302. 1 Sp. besproch. u. abgeb.: *H. plana* Fuessly p. 303 Taf. **15** Fig. 20. Verbr., Aufenthaltsorte. — *H. plana* Sulz. in morscher Pappel. **Mader,** Col. Rundschau, Jahrg. 6, 1917 Hft. 10/12 p. 75.

Hololeptini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 302, 1 eur. Gatt. u. Sp.: *Hololepta.*

Hubenthalia **n. g.** *Hister.* (Auffallende neue Gatt. aus der Tribus *Histerini.* Die Körperform erinnert an *Teretrius*, die Flügeldeckenstreifung an *Hister*, die Halsskulptur an *Saprinus.* Ist nächstverwandt mit *Microlister*, doch ist das n. g. durch die Stirnbildung, den fehlenden Lateralstreif des Halsschildes, anderen Bau des Pro- u. Mesothorax hinreichend charakterisiert. Gehört system. zw. 8. *Microlister* Lewis u. 9. *Asolenus* Lew. des Tribus

Histerini, Gen. Ins.: Fasc. 166 p. 154, 1917 u. Ent. Blätt. 1914 p. 307). **Bickhardt**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 4/6 p. 170—171, *H. teretrioides* **n. sp.** p. 171—172 (Deutsch-Ostafr.: Kumbulu e Coll. Karasek). Abb. des Halssch. Fig. 1, der link. Vschiene nebst Tarsus Fig. 2.

Hypocacculus gratus 1895 wurde von Schmidt Entom. Nachr. 1895 p. 32 als *Saprinus* beschr. **Bickhardt** (7) p. 237.

Macrolister togoensis **n. sp.** (9—11,5 mm; mit *M. robusticeps* [nicht *rub.* Druckfehler] am nächsten verw.; Unterschiede). **Bickhardt** (7) p. 210—241 (Togo).

Margarinotus siehe *Cylistosoma*.

Monoplius bei *Hodotermes* in Südafrika. Die Publ. von Wasmann in L. Schulze im Literaturverzeichnis d. Gen. Ins. zu ergänzen. **Wasmann** (2) p. 39.

Myrmetes Mars. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 311 1 Sp. beschrieben: *M. piceus* Payk. — *M. piceus* wird gelegentl. beleckt. **Wasmann** (2) p. 39. Übergangsform zu den Symphilen p. 39. Die biolog. Angabe (p. 105) ist zu ergänzen p. 40.

Nicotikis 1 **n. sp. Bickhardt** (2).

Onthophilus Leach. Diagnose. Über 20 Spp. über 4 Erdteile verbreitet. Aufenthaltsorte. **Calwer-Schaufuß** p. 317. *O. sulcatus* F. u. *O striatus* Forst , farb. Abb. der letzt. Je 1 Beschr. von 2 Spp. Weitere europ. u. paläarkt. Sp. erwähnt. Taf. **15**, 28. — *O. affinis* stets im Gesiebe aus dem *Liometum microcephalum*-Nest in Maksimir, wohl kein Gast! Nur weil nahe dabei mit eingerafft! **Stiller** (2) p. 131.

Pachylopus chobauti **n. sp. Desbordes** (1) (Algier); auch in Tunis. **Desbordes** (2).

Parepirus opacipennis **n. sp.** ($1^1/_2$—$1^3/_4$; mm mit *P. monticola* Schm. von Java verw., jedoch durch stärker gewölbte Oseite, nicht erhobene Naht u. durch die fast matten, weniger glänzenden, Flgld. versch.). **Bickhardt** (7) p. 237 (Philippinen: P. Princesa, Palawan; Java: Tengger-Gebirge). *P. ovatulus* **n. sp.** ($1^4/_5$ mm; mit *P. amandus* Schm. u. *monticola* Schm. verw. Unterschiede) p. 237—238 (Sumatra).

Paromalus Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 309—310. Bald 100 Spp. Beschreibung von 3 Spp. Farbige Abb. *P. parallelopipedus* Taf. **15**, 26. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Hbst. Spp. — *P. flavicornis* im Mulm eines alten Ahorns. „Augarten" Brünn. **Fleischer** (1) p. 263.

Phelister rufinotus Mars. Sao Leopoldo. Gast von *Solenopsis saevissima* Sm. var. *picea* Wasm. **Wasmann** (4) p. 214. — *Ph. finitimus* **n. sp.** (am nächst. verw. mit *Ph. brevis* Bickh.) **Bickhardt** (7) p. 242 (Brasil.: Santa Rita). In G. Ins. Hist. p. 209 [1917] sind bei Gruppe II unter 5a die Untersch. nachzutrag. Von *H. brevis* versch. durch den sehr kurzen, nur im Vwinkel des Halsschilds als kleines Bogenstück entwickelten Lateralstreif, durch längeren 5. Dorsalstreif u. kräftigere Prosternalstreifen, die nach vorn viel stärker konvergieren u. fast zusammenstoßen, der Transversalstreif des Mesometasternums bei *brevis* stärker gebogen u. kaum gekerbt. — *Ph. haemorrhous* Mars. rein zufälliger Gast bei *Solenopsis saevissim. picea* bei Sao Leopoldo. **Wasmann**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 74. — *Ph. foveipygus* **n. sp.** (2,25 mm; [*pusillus* i. L.] charakt. durch absonderliche Bildung d. Pygidiums. Gehört system. in die 2. Gruppe [G. Ins. Hist. F. 166 p. 210, unter 8 neben *Ph. Iheringi*] p. 243 (Bolivia), *Ph. pygmaeus* **n. sp.** ($1^1/_3$ mm, in d. Best.-Tab. hinter *nanus* nachzutragen) p. 242—244 (Brasil.).

Placodister **n. g.** *Platysom.* (differt a genere *Platysoma* Leach fronte clypeoque haud concavis, stria frontali antice desinente, mandibulis brevioribus fortioribus (stria laterali pronoti postice abbreviata) prosterni lobo haud marginato, mesosterni stria marginali nulla. Der an den Seiten nur bis zur Mitte nach hinten reichende Lateralstreif des Halsschildes ist nur von sekundärer Wichtigkeit, usw.). **Bickhardt** (**7**) p. 239; *Pl. nudisternus* **n. sp.** ($5^3/_4$ mm) p. 239—240, rechte Vschiene Abb. 7 (Neu-Guinea: Papua Golf). *Pl. cambodjensis* Mars. Vschiene Abb. 8. Die Gatt. gehört systematisch zwischen *Platysoma* u. *Sternaulax* Mars. unmittelbar vor letzt. als Nr. 10a.

Platysoma. Diagnose. Biol.; Larven wohl von Borkenkäfer- u. Fliegenbrut sich nährend. **Calwer-Schaufuß**, p. 303. Beschreibung von 3 Spp. u. Erwähnung einer europ. Sp. Farbige Abb. *P. frontale* Payk. Taf. **15**, 21. — *Pl. compressum* Hbst. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 176.

Plegaderus. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 316. Beschreibung von 4 Spp.; farbige Abb. v. *Pl. caesus* Hbst. Taf. **15**, 29. Kurze Liste ferner. europ. u. sich anschließ. Spp. — *Pl. dissertus* Er., in Gen. Ins. Hist. 1916/17 p. 68 muß es nicht Nordamerika, sondern Mitteleuropa heißen. **Bickhardt** (**6**) p. 232.

Saprinini. Diagnose. Best.-Tab. der Gatt. *Xenonychus*, *Saprinus*, *Gnathoncus* u. *Myrmetes.* **Calwer-Schaufuß**, p. 311.

Saprinus Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**,; überaus artenreiche Gatt. Biolog. Notizen. 2 Subgg.: *Saprinus* s. str., *Hypocaccus* p. 313. Beschreibung von 8 Spp. nebst Abart. usw. p. 313—314. Liste ferner. europ. u. paläarkt Spp., p. 314—315. — *S. hastifer* **n. sp.** (mit *S. hamatus* verw.; Unterschiede). **Bickhardt** (**7**) p. 236—237. Spitze des Pygid. (Yuracarès, Bolivia). — *S. rugifer* Payk., in Gen. Ins. Hist. 1916/17 p. 93 muß es nicht Nordamerika, sondern Mitteleuropa heißen. **Bickhardt** (**6**) p. 232. — *S. rugifrons* Payk. u. *S. dimidiatus* Ill. in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp**, p. 46. — *S. talpa* (p. 85) Schweizer Jura. **Strand** (Gistel) p. 85. — *S.* (*Pachylopus*) *chobauti* Desbr. = *S. syphax* **Desbordes** (**3**).

Sternocoelis. Biolog. Angabe in Gen. Ins. (p. 256). **Wasmann** (**2**) p. 40.

Teratosoma longipes auf hoher Stufe echten Gastverhältnisses, angeblich in Termitengallerien, ist aber, wie Goeldi fand, ein Begleiter der Züge von *Eciton legionis* Sm. **Wasmann** (**2**) p. 38. — *T.* Taf. 14 Fig. 135 in Gen. Ins. vorzüglich. **Wasmann** (**2**) p. 41.

Teretriosoma 1 **n. sp.** **Bickhardt** (**2**).

Teretrius Er. Diagnose. Leben unter der Rinde von Insekten. **Calwer-Schaufuß**, p. 315. Beschr. einer *Sp. picipes* F. Erwähnt werden ferner 2 Spp.

Trypeticus Helleri **n. sp.** (von der Körperform u. Größe des *Gilolous* Mars, weniger dicht punktiert, mit vorn fast gerade abgestutzten, nur schwach zugerundeten, Vorderecken des Halsschildes, sowie breit ausgehöhltem Prosternum und Vteil des Mesosternum usw.). **Bickhardt** (**7**) p. 233 (Neu Guinea: Rawlinson-Gebirge).

II. Familienreihe **Lamellicornia.**

30. Lucanidae.

Aesalus scarabaeoides Panz. im kroatischen Montangebiet **Stiller,** p 366. — *A.* im hohlen Baume bei einer Kolonie von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller (2)** p. 132.

Carcinomius [**n. g.** 1857] Typ. *Lucanus cancroides* F. „Ad genus *Dorcum*" (p. 59). **Strand** (Gistel) p. 94.

Ceruchus chrysomelinus Hochw. im Retyezát: 1100—1150. **Szilády,** p. 115.

Dorcus paniscus (p. 46), *goliathus* (p. 49) [schon 1831 aufgestellt] beide von Java. **Strand** (Gistel) p. 94. — *D. parallelopipedus* L. im Retyezát: 600—800. Mont. **Szilady,** p. 115.

Lucanus ♂. Äußere Lage des mehrfach gewundenen Flagellums, eines Penisteiles. (Verhoeff 1916). **Weber** p. 14; *L.* Dauer der Puppenruhe 2—3 Mon., p. 17; — *L.* lebt nur mehrere Wochen, p. 18; *L.* Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe; $4^1/_2$—6 Jahr in Eichenmulm, p. 17. — *L. cervus* L. Dauer der Embryonalentwickl. 15 Tg. bis 1 Mon. **Weber,** p. 2. — *L. cervus* ab. *capreolus* Fuessl. bei Agay an den Stämmen der Korkeiche. **Rapp.** — *L. cervus* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller,** p. 366.

Pholidotus eximius (p. 35). Brasil. **Strand** (Gistel) p. 941.

Platycerus [*Lucanus*] *calamophilus* (p. 66). Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 94.

Sinodendron cylindricum L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 178; im kroatischen Montangebiet. **Stiller,** p. 366.

Systenocerus caraboides L. Übersicht über die Variationen dieser Sp , da im Cat. Col. Europ. 1906 unvollständig: 1″ Bauch u. Füße schwarz mit blauem Schein. — 2‴ Oseite blauschwarz: *caraboides* L. — 2‴ Oseite hellblau: a. *chalybaea* Er. (a. *azurea* D. T.). — 2″ Oseite mehr weniger grün. — 3‴ Kopf u. Hals blaugrün, Fglld. blauschwarz **a.** *viridicollis* **n.** (im Walde des Berges Risnjak). — 3″ Kopf u. Hschild blaugrün, Flgld. grün oder bronzefarbig: a. *viridi-aenea* Muls. — 3′ Oseite ganz grün: a. *virescens* Muls. (a. *chlorizans* D. T.). — 2′ Oseite ganz schwarz: a. *diabolus* D. C. — 1′ Bauch und Füße rot (nur ♀). — 4‴ Oseite blauschwarz: a. *rufipes* Herbst. — 4″ Oseite hellblau: a. *coerulea* D. T. — 4′ Oseite grün: a. *viridis* D. T. **Depoli,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 191. — *S. carab.* L. ab. *viridicollis* Depoli in Wien. Entom. Zeit. 1917 ist nach **Weber,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 1/3, p. 84 überflüssig. Er hat unter 20 Ex. bei Cassel folg. Farbenspiele bemerkt:

	Halsschild u. Flügeldecken	Abdomen	Beine
♂♂:	grüngold mit bläulichem Deckenrand	schwarz	schwarz
	blau	schwarz	schwarz
	Kopf u. Halsschild dunkelgrünblau, Decken blau	schwarz	schwarz
	stahlblau	schwarz	stahlblau
	dunkelblau	schwarz	Schenkel bläulich, Schienen schwarz
	violett	schwarz	schwarzviolett
		schwarz	schwarz

♀♀:	blaugrün	dunkl. blaugrün	blaugrün
	blaugrün	schwarz	blaugrün
	blau mit rot. Halssch.-Rande u. rot. umgeschlag. Deckenrand	rot	rot
	grüngold mit bläulichem Rand der Decken u. rot. umgeschlag. Rand der letzt.	rotbraun	rotbraun
	goldbronzebraun mit bläulich. Rande d. Decken u. braunrot. umgeschlag. Rand	dunkel braunrot	dunkel braunrot

Wozu also neue Benennungen!

31. Scarabaeidae.

Lamellicornia. Zeit bis zur Entwickl. z. Puppe 3—4 Jahr, in Mulm. **Weber,** p. 17. — *Lamellicornia* fehlen in der Hochgebirgsregion infolge Blumenmangels. **Szilády, Z.,** p. 66.

Mistkäfer leben noch mehrere Monate nach der Entwickl. in Copula. **Weber,** p. 18.

Coryphocera-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 96: *C. diezelii* (p. 92), *ulrichii* (p. 93), *redtenbacheri* (p. 90), *jenisoni* (p. 92) alle 4 von Kaschmir.

Geocharessa [**n. g.** 1857] Typen: *Diplognatha albopunctata* et *geotrupina* Gory et Percheron (p. 94). **Strand** (Gistel) p. 96.

Stegopterus arator (p. 74) Kapland. **Strand** (Gistel) p. 97.

31. (1.) Coprinae.

Ateuchus [recte *Scarabaeus* L.] *brahminus* (p. 65) Ostind. **Strand** (Gistel) p. 96.

Copriodes [**n. g.** 10 Sp.] Type: *Onthophagus fimbriatus* Pl. (p. 91). **Strand** (Gistel) p. 96.

Copris lunaris L. im Retyezát: 600. **Szilády,** p. 115. — *C. jenisonianus* (p. 74) Schweiz; *gistelianus* de Jenison [i. l.] (p. 175) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 96. — *C.* Pillen. **Clement.** — *C.* 1 **n. sp. Blatchley** (Westküste von Florida).

Coprobius [*Canthon*] *divinator* (p. 61) Brasil; *candens* (p. 77) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 96.

Coprurgus [**n. g.** 1857] Typ. *Scarabaeus chorinaeus* F. (p. 51). **Strand** (Gistel) p. 96.

Diabroctis [**n. g.** 1857] Typ. *Phanaeus mimas* F. (p. 92) S.-Amer. **Strand** (Gistel) p. 96.

Gisteloides **nom. nov.** siehe *Strombodes.*

Eucopricus [**n. g.** 1857] Typ.: *Phanaeus columbi* Mac Leay (p. 94). **Strand** (Gistel) p. 96.

Gymnopleurus deserti (p. 59) Sennae ar; *transpyrenaeus* (p. 83) Portugal. **Strand** (Gistel) p. 96. — *G. Sturmi* Mac Leay u. *cantharus* u. *pilularis* L., wärmeliebend, Verbreitung, Fundorte. **Huber,** p. 54—55; *G. canth.* u. *pilul.* Vogesenrandzone, p. 92.

Onthophagus - Spp. in **Strand** (Gistel) p. 97: *O. confluens* (p. 61), *glareanus* (p. 65) beide aus Deutschl.; *lictor* p. 74 Chamouny, Wallis. — *O. amyntas* Oliv. wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber,** p. 55. — *O. fracticornis* Preyssl. im Retyezát: 600—110. **Szilády,** p. 115. — *O. ovatus* L. im

Tale der Madonne. **Rapp**, p. 53. — *O. taurus* Schreb. u. *vacca* L. Keine Häutung der Larve? **Weber**, p. 4. — *O. lemur* **ab.** *Germari* **n.** (nicht *Germani*, wie p. 191 des Ber. f. 1917 steht). Schwarze Makel auf den Flgld. fast vollständig verschwunden, nur auf 7. u. 8. Zwischenraum ein schwacher Wisch. Dalmat. Fiumaner Karst bei Ostrowica. **Depoli**, Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 191. — *O. fracticornis* Preyssl. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 178.

Onthophilus sulcatus im Maulwurfsnest, II.—III. 1918, bei Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal** (4 No. 60).

Onthurgus [**n. g.** 1857] Typ.: *Phanaeus carnifex* (L.) (p. 20). **Strand** (Gistel) p. 97.

Scarabaeus andicola (p. 66) Cuba „etc.". **Strand** (Gistel) p. 97. — *Sc. semipunctatus* F. verfertigt nußgroße Kugeln aus Menschenkot in der Camargue Stes Maries. **Rapp**, p. 46.

Sisyphus Schaefferi L., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber**, p. 55. Vogesenrandzone, p. 92.

Strombodes [**n. g.** 1857] Type: *Phanaeus festivus* Ol. (p. 90). Gistels Gatt. nennt Strand *Gisteliodes* **nom. nov.** nec *Strombodes* 1820 v. *Strombodia* **nom. nov.** für *Strombodes* Sjöbring 1904. **Strand** (Gistel) p. 97.

Strombodia **nom. nov.** siehe vorher.

Thallerophagus [**n. g.** 1857] Typ.: *Onthophagus annulatus* Redt. (p. 90). Kaschmir. **Strand** (Gistel) p. 97.

31. (2.) Aphodiinae.

Aphodius-Larven. Kopf dick, disproportioniert mit dem übrigen Körpervolumen. **Weber**, p. 8. — *A.*-Spp. im Retyezát: **Szilády**, p. 115: *A. erraticus* S. 850 Mont., *fossor* L. 1700 Mont., *A. haemorrhoidalis* S. 1700 Mont., *A. fimetarius* L. 850—1100, Mont.-Alp., *granarius* L. 1900, *nitidulus* F. 600—1700 Mont., *maculatus* Strm., 1600, *alpinus* Scop. 1700—2000, *rufipes* L. 600, Mont.-Alp., *A. gibbus* Germ. 450. — *A.* 9 Spp. im Kuhdünger, noch in 2000—2100 m, besonders *alpestris* Heer (?), *sericatus* And. (?) u. *discus* Jur. **Szilády, Z.** p. 66. — *A. alpinus* der häufigste Mistkäfer des Retyezát, die in 2000 m gesammelten Ex. sind kleiner u. dunkler. **Szilády, Z.**, p. 108. — *A. corvinus* Er. 11. V. 16 im Beutiner Holz. **Künnemann**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 92. — *A. obliteratus* Panz. Eisleben: Mohrenapotheke, 22. IX. 12; 28. IX. 13 an Spargel; Sittichenbach 14. X. 14 an Schafmist. **Feige, C.**, p. 209. — *A. obscurus* F. auf dem Schneeberg Balaour, unter Steinen. **Rapp**, p. 52. — *A. Zenkeri* Germ. f. *maculifer* Rttr. Bredow (Wagner, E. Mitt. 1917, 273) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. 1918 p. 281. — *A.* sp., rein zufälliger Gast bei *Solenopsis saeviss. picea* bei Sao Leopoldo. **Wasmann**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, p. 74. — *A. fimetarius* L., *sticticus* Panz., *prodromus* Brahm Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 178. — *A.*-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 95—96: aus Deutschl.: *A. stercoris* (p. 62); *faecis* (p. 63); *equinarius* (p. 65); *scopharum* (p. 65); *porcellus* (p. 67) [*A. porcellus* Friv. 1879 nennt Strnd. *hungaricus* Strnd. **nom. nov.**]; *hespericus* (p. 77); *festinans* (p. 69); *caprarum* p. 70; *hircinus* (p. 72); *bovinus* (p. 74); *rusticus* (p. 74) u. *hypocroprus* (p. 75), *foenellus* (p. 61); *vitulinus* (p. 59), *pillularis* (p. 59); *discoidalis* (p. 77) [Nec

Boh. 1857; *A. Gisteli* **nom. nov.** Strnd.]; *analis* p. 78 [Nec *A. analis* F. 1787; *A. pseudoanalis* **nom. nov.** Strnd.]; *squalidissimus* (p. 79); *panzeri* (p. 79); *hyleus* (p. 83); *coriarius* (p. 83); *boum* (p. 84); *putridicola* (p. 86); *fossorius* (p. 87); *hypocophus* (p. 87) [Nec Heer 1841]; *A. hypocophinus* **nom. nov.** Strnd.] p. 95; *A. lutigradus* (p. 87) und *pertinens* (p. 90) p. 96; — aus der Schweiz: *A. turficola* (p. 64); *capybara* (p. 76); *fimetivorus* (p. 76); *hirundinarius* (p. 57); *fimetifex* (p. 78); — aus den Schweizer Alpen: *A. chimarius* (p. 69); *oreophilus* (p. 75); *tachypus* (p. 58); *vertumnus* (p. 77); *ambulans* (p. 84); — aus den höchsten Schweizer Alpen: *rupestris* (p. 80); aus den Tiroler Alpen: *A. oreophilus* (p. 75); — aus den höchsten Tiroler Alpen: *hibernus* (p. 81); — aus Steiermark: *A. casarum* (p. 5); — aus Tirol: *A. onthobius* (p. 58); — aus der europ. Türkei: *A. matutinalis* (p. 89). — *A. boiteli* **n. sp. Théry** (Marocco). — *A. kluchoris* **n. sp. Roubal (4).**

Oxyomus silvestris im Maulwurfsnest, III. 1918 bei Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal** (4 No. 60); *O. silvestris* Scop. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 178.

Platystomus albinus L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller**, p. 366.

Psammobius porcicollis Ill. u. Ps. *basalis* Muls. im Dünensande in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp**, p. 46.

Psammodius [*Psammobius*] *schmidtii* (p. 85) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 97.

31. (3.) Sericinae. 31. (4.) Melolonthinae.

Amphimallus majalis Razoum, schwärmend in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp**, p. 74. — *A. solstitialis* L. u. 1 ♀ v. *A. ater* Hbst. bei St. Martin de Vésubie. **Rapp**, p. 51. — *A. solstitialis* v. *ochraceus* von Fledermäusen leicht zu bewältigen. Deutsche Entom. Zeitschr. 1918 p. 359.

Anoxia orientalis beim Schwärmen um die Straßenlichter Zagrebs, von Fledermäusen arg verfolgt, trotzdem zahlreich. Scheint seine ganze Entwicklung in den Rasen- und Parkanlagen der Stadt durchzumachen. Deutsche Entom. Zeitschr. 1918, p 359. — *A. australis* Schönh. und *A. villosa* F. auf *Tamarix* in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp**, p. 47. — *A. sardoa* M. von Oristano. **Krausse (1)** p. 121, am Tirsoufer, kurz nach Sonnenuntergang schwärmten die Tiere $^1/_2$ Std. lang bei warm., windstillen Wetter am 21. VI.; am 22. VI. ebenfalls trotz stark. Windes u. zieml. Kühle, p. 121. — *A. villosa* F., wärmeliebend, Verbreitung, Fundorte. **Huber**, p. 53.

Astaena. Neue Spp. beschreibt **Moser**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 309—329: *A. pectoralis* **n. sp.** (9 mm; *A. pinguis* Burm. nahe, untersch. sich aber von dieser durch die dicht behaarte Brust. Färb. gelbbraun, Kopf u. Halsschild sind rötlich) p. 309—310 ♂ (Brasil.: Minas Geraes, Petropolis). *A. lurida* **n. sp.** (8,5 mm; vorig. in Gestalt und Färb. ähnlich, aber schon durch die Form des Halsschildes unterschieden. Sie ist gelbbraun, Kopf und Halsschild mehr rötlich) p. 310—311 (Bolivia: Chaco). *A. capillata* **n. sp.** (7—8 mm; vor. nahe, kleiner. Braun, glänzend, Kopf und Halsschild rötlich) p. 311—312 (Bolivia, Songo, Chaco). *A. ferruginea* **n. sp.** (7,5 mm; *A. lurida* ähnlich kleiner, Flgld. ohne abstehende Haare, Halsschild anders gestaltet) p. 312—313 ♂ (Columbia). *A. castanea* **n. sp.** (8,5 mm; vor. nahe;

gelbbraun, glänzend, Brust, Episternen u. Hinterhüften im Gegensatz zu *ferruginea* matt) p. 313—314 (N. Grenada); *A. nitidula* **n. sp.** (9 mm; vorherig. *A. castanea* nahe. Glänzend, oben schwarzbraun, unten braun; Brust, Episternen, Hhüften matt) p. 314—315 (Columbia: Pacho); *A. peruana* **n. sp.** (6,5—7,5 mm; schwach glänzend, oben schwarzbraun, unten gelbbraun) p. 315—316 (Peru, Marcapata); *A. tenellula* **n. sp.** (7—8 mm; *tenella* ähnl., aber durch mattes Halsschild unterschieden; rotbraun, matt, Kopf u. Abdom. glänzend) p. 316—317 (Paraguay). *A. cuyabana* **n. sp.** (6,5—8 mm; *A. tenella* sehr ähnlich, aber durch mattes Halsschild unterschieden. Rotbraun, matt, mehr oder weniger seidig schimmernd, Kopf, Abd. glänzend, etc.) p. 317—318 (Brasil.: Cuyaba). *A. columbiensis* **n. sp.** (9 mm; wegen des gekielten Pygid. steht die Sp. der *A. pig.* Kirsch sehr nahe, doch versch. durch glänzend. Halsschild. Oben dunkelbraun, unten gelbbraun, glänzend, Flgld. u. Brust matt) p. 318—319 ♂ (Columbia, Cauca, Cali). *A. boliviensis* **n. sp.** (11 mm; länglich, rotbraun, Flgld. angedunkelt etc.) p. 319—320 ♂♀ (Bolivia: Chaco, Corvico). *A. pruinosa* **n. sp.** (10—11 mm; *A. boliv.* ähnlich, doch abgesehen von der abweichenden Färbung, ist das Halsschild anders gestaltet) p. 320—321 (Venez.: Caracas); *A. obscurata* **n. sp.** (11—13 mm; *A. pruin.* ähnlich, etwas kräftiger; Abd. glänzend) p. 321—322 (Columbia, Pacho). *A. tarsalis* **n. sp.** (14,5 mm; durch die merkwürdige Bildung der Vtarsen des ♂ ausgezeichnet, matt, oben schwarz, unten braun, Kopf u. Abd. glänzend) p. 322—323 ♂ (Columbia: Cali; 2 wahrscheinlich hierher gehörige ♀♀ von St. Antonio in Columbien haben normale Vtarsen, auf dem Abdomen tragen die Punkte anstelle der Borsten braune Haare). *A. oblonga* **n. sp.** (15 mm; länglich, rotbraun, mit Ausnahme des Kopfes u. der Beine matt) p. 323—324 (Columb.: Paso del Quindin). *A. Baroni* **n. sp.** (9 mm; vor. ähnl., aber bedeutend kleiner, Kopf, Abd., Beine. Rotbraun, matt, Kopf, Abdom., Beine glänzend) p. 324—325 ♂ (Ecuador). *A. brasiliana* **n. sp.** (8,5 mm; vor. ähnlich in Gestalt u. Färb., sonst aber verschieden) p. 325—326 (Brasil.). *A. bahia* **n. sp.** (12 mm; von länglicher Gestalt, rotbraun, oben bereift, etwas seidenartig schimmernd; Pygid., Abd., Beine glänzend, Brust u. Hhüften tomentiert) p. 326—327 (Brasil.: Bahia). *A. Fassli* **n. sp.** (9 mm; rotgelb, matt, Kopf, Abd. Beine glänzend etc.) p. 327—328 (Columbia: Pasco del Quindin). *A. insulana* **n. sp.** (9 mm; *A. tridentata* Er. nahest.; rotbraun, oben bereift, Kopf, Pygid., Abdom., Beine glänzend, Brust u. Hhüften matt) p. 328—329 ♂ (Trinidad).

Aulacoserica. **Moser,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 299—308. M. stellt alle Trochalinen ohne einen hinteren Augenkiel, die nicht in die Gatt. *Trochalus* gehören, in die Gatt. *Aul.* Alle diese Spp. sind einander sehr ähnlich, von brauner oder gelbbrauner Färbung u. glänzend. Außer den als *Aul.* beschriebenen Spp. gehören noch in diese Gatt. *Trochalus rufulus* Thoms. u. *Tr. Falkensteini* Klb., welche wohl beide zusammenfallen. Sehr artenreich Gatt. Erst bei weiterer Kenntnis des gesamten Materials wird es möglich sein, zu entscheiden, ob der hintere Augenkiel fehlt oder als rudimentär anzunehmen ist p. 299. *A. campelensis* **n. sp.** (dadurch, daß die Olippe nicht abgesetzt ist, sondern die Seitenränder des Clypeus nur hinter der Olippe eine ganz schwache Buchtung zeigen, steht die Sp. der *A. rufula* Thoms. [*vufula* ist ein Druckfehler] nahe, davon verschieden durch viel schwächere

Hschenkel; 6 mm) p. 300 (Congo français: Fort Crampel). *A. affinis* **n. sp.** (vorig. nahestehend, aber verschieden durch längere Fühlerfächer u. dichtere u. kräftigere Punktierung der Flgld.; 6 mm) p. 300—301 ♂ (N. W. Rhodesia). *A. castanea* **n. sp.** (*A. rufula* Thoms. ähnl., aber größer, schmälere Hschenkel; von *affinis* versch. durch das etwas gröber u. nicht ganz so dicht punktierte Halsschild etc.; 7,5 mm) p. 301—302 (Kamerun [Joko], Congo français). *A. rufofusca* **n. sp.** (der *cast.* vom gleichen Fundort nahest.; 6 mm) p. 302—303 ♂ (Kamerun: Joko). *A. fraterna* **n. sp.** (vor. ähnlich, ein wenig größer, durch die stärker verbreiterten u. verkürzten Hschienen von dieser u. den übrig. vorher beschr. Spp. versch., 8 mm) p. 303—304 ♂ (wie zuvor). *A. deremana* **n. sp.** (gehört in die Verwandtschaft der *A. flava* Brsk., ist aber schon durch die Färbung leicht zu unterscheiden. Glänzend, oben schwarzbr., unten rotbr.; 7 mm) p. 304 (Usambara: Derema). *A. popoana* **n. sp.** (größer als *A. rufula* Thoms., die Punktierung der Oseite etwas kräftiger, die Hschiene nicht so stark verkürzt; rotbraun, glänzend, 7,5 mm) p. 304—305 (Klein-Popo). *A. pygmaea* **n. sp.** (eine der kleinsten Spp. der Gatt.; 4,5 mm) p. 305—306 ♂ (Congo belge: Elisabethville). *A. minuta* **n. sp.** (vorig. ähnlich, aber stärkere Hbeine; rostbr., glänzend; Flgld. etwas angedunkelt, 4,5 mm) p. 306—307 ♂ (Congo belge: Kondué). *A. grandis* **n. sp.** (ausgezeichnet durch Größe u. Fhlrbildung; 11—12 mm) p. 307—308 ♂ (Kamerun: Joko).

Autoserica. **Moser** beschreibt in d. Deutschen Entom. Zeitschr. 1918 p. 293—296 folg. neue Spp.: *A. tridentata* **n. sp.** (die Sp. ist durch die dichte Punktierung d. Oseite u. die 3-zähn. Olippe charakt.; matt, oben schwarzbr., unten braun) p. 293 ♂ (Laos); *A. subcostata* **n. sp.** (*A. stricta* Brsk. von Java sehr ähnlich, unterscheidet sich aber von dieser schon durch die matten und schmäleren Hschenkel. Sie ist rot, matt, Stirn schwärzlich) p. 294 (Laos). *A. pusilla* **n. sp.** (eine kleine rundliche Art, oben schwarz, matt, opalisierend, unten schwarzbraun) p. 295—296 (Laos). *A. flavipennis* **n. sp.** (von länglicher Gestalt, gelb, glänzend, Kopf, Halsschild, Schildchen u. Beine rotgelb) p. 296 (India: Madras, Madura).

Comaserica dissidens **n. sp.** (*C. variegata* Mos. verw. Die Sp. weicht von den übrigen Spp. der Gatt. *Comaserica* durch die 3-zähn. Vschienen ab, ebenso wie *C. variegata*. Von letzterer Sp. unterschieden durch den kürzeren Fühlerfächer der ♂, und die weniger stark abgerundeten Hinterecken des Halsschildes) **Moser,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1918 p. 298—299.

Ceraspis niveipennis (p. 91) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 96.

Harpodactyla Burm. (durch Bildung des Halsschildes als auch durch den Geschlechtsunterschied an den mittleren Füßen ausgezeichnet, von Harold zu *Gama* Blanch. als Synonym gestellt. Das ist nur möglich, wenn man mit Lacordaire willkürlich die an 3. Stelle beschr. *G. grandicornis* Blanch. als Typus der Gatt. betrachtet. Die von Blanchard in seinem Katalog zuerst beschriebene *G. relucens* hat nicht die der Gatt. zukommenden Eigentümlichkeiten und muß daher für sie die Gatt. *Harp.* bestehen bleiben. *G. grandicornis* Blanch. ist in diese Gattung zu stellen, wenn sie von Moser richtig bestimmt ist. M.'s Ex. sind nur 10, Blanch.'s 15 mm l.) **Moser,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 329. *H. metallescens* **n. sp.** (von Stdgr. als *Ceraspis metallescens* Brsk. erhalten. Länglich, oseits dunkelbraun mit Erzschimmer;

useits gelbbraun oder rotbraun, Flgld. nur schwach glänzend; 8—9 mm) p. 330—331 (Brasil.: Espirito Santo). *H. fulvipennis* **n. sp.** (länglich, Kopf, Halsschild braun, mehr oder weniger grün metallisch schimmernd; Flgld. gelbbraun, Useite rotgelb; 7—9 mm) p. 331—332 (Brasil.: Novo Friborgo). *H. viridiaenea* **n. sp.** (länglich, erzgrün; 17 mm) p. 332 ♂ (wie zuvor). *H. aeneoviridis* **n. sp.** (vor. sehr ähnlich, erzgrün, glänzend; Oseite, anstatt mit schmalen Schuppen wie bei der vorhergehenden Sp. mit weißlich. anliegenden Borsten weitläufig bekleidet; 8 mm) p. 333 ♂ (Brasil.: Paolo). *H. aenescens* **n. sp.** (vor. ähnl., kleiner, gelbbraun mit grünl. Erzschimmer; Flgld. dunkelbr. gefleckt, Oseite zerstreut weiß beborstet. Die gelbbraunen Fhlr. 9-gliedr. usw.; 6,5 mm) p. 333—334 ♂ (Brasil.: Espirito Santo). *H. pilosa* **n. sp.** (gelbbraun, glänzend, grau behaart; 7 mm) p. 334—335 ♂ (Brasil.: Novo Friburgo). *H. rugipennis* **n. sp.** (derjenigen Form, die Moser für *Gama grandicornis* Blanch. anspricht, sehr ähnlich, von ihr verschieden durch längere Behaarung der Oseite u. etwas kürzeren Fühlerfächer. Braun, glänzend, mit grün'ich. Erzschimmer, namentlich auf dem Halsschild; 8 mm) p. 335—336 ♂ (Brasil: Theresopolis).

Homaloplia populi (p. 68) Schweiz. **Strand** (Gistel) p. 96. — *H. marginata* Füßl. ein typisches Balkantier, Mazedonien, für die Rose typisch, arge Schädigung der Blätter. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 381, Abb. A, Üsküb, Mitte V, auf Rosen. — *H. erythroptera* Friv. im Retyezát: 800. **Szilády** p. 115.

Isonychus. Neue Spp. beschreibt **Moser,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 337—350: *I. neglectus* **n. sp.** (in der Biol. Centr.-Amer. Col. II, 2, 148 führt Bates mehrere Varr. von *I. ocellatus* Brum. an, wobei er wahrscheinlich verschiedene Spp. vor sich gehabt hat. Die obige n. sp. ist wohl die 3. Var. Sie hat gleiche Gestalt wie *oc.* u. ist gleichfalls mit greisen anliegenden Haaren bedeckt. Auf den Flgld. befindet sich jedoch eine schräge braune Querbinde vor der Mitte, eine Querbinde hinter d. Mitte, die beiderseits verkürzt ist, sowie eine Apikalbinde. Zuweilen auch der Seitenrand braun gefärbt; 11—12 mm) p. 337 (Mexico: Jalapa). *I. striatipennis* **n. sp.** (*I. piperitus* Bates ähnl., aber schon durch die Bildung des ♂-Abd. unterschieden. Braun, doch wird die Grundfarbe fast ganz durch die dichte anliegende Bekleidung mit grauen Borstenhaaren verdeckt usw., 10—11 mm) p. 338 (Mexico: Guadalajara). *I. setifer* **n. sp.** (vor. *striat.* ähnlich, doch größer. Rotbraun, greis behaart, Kopf u. Beine schwarz, mit Erzschimmer, usw. 12—14 mm) p. 338—339 (Bolivia: Chaco). *I. flavofasciatus* **n. sp.** (gehört in die Verwandtschaft von *I. crinitus* Blch., *principalis* Burm. u. *hirsutus* Bates u. ist namentlich der letzt. Sp. infolge der gelben Behaarung sehr ähnlich; Haare jedoch kräftiger gelb, ein wenig kürzer, mehr borstenartig. Braun mit Erzschimmer. Kopf u. Beine erzgrün usw.; 13 mm) p. 339—340 (Columbia: Sosomoco). *I. podicalis* **n. sp.** (eine durch ihre Färbung eigentümliche Sp. von der Gestalt des *I. hirsutus* Bates. Schwarz, glänzend, das Pygid. u. die beiden letzt. Bauchsgmte. rotgelb, die anliegende Behaarung ist weißlich grau, usw., 11—12 mm) p. 340—341 (wie zuvor). *I. ursus* **n. sp.** (durch die äußerste dichte u. lange Behaarung der Oseite eigentümlich. Rotbraun, doch ist d. Färb. d. Oseite durch d. Behaarung verdeckt, 14 mm)

p. 341 ♀ (Columbia: Monte del Eden). *I. scutellaris* **n. sp.** (von der Gestalt des *I. mus* Burm., aber größer u. an dem dunklen Schildchen leicht erkennbar. Braun, Ofläche dicht grau behaart, usw., 11—12 mm) p. 341—342 (Columbia: Pacho). *I. abdominalis* **n. sp.** (unscheinbar, braun, grau behaart, 7—8 mm) p. 342—343 (Bolivia: Chaco); *I. variipennis* **n. sp.** (länglich, braun, grau behaart) p. 343—344 (Bolivia: Yungas, Songo, Chaco). *I. maculipennis* **n. sp.** (kleine Sp. von rotbrauner Färb., Oseite dicht mit schuppenf. anliegend. gelblich-grauen Haaren bekleidet usw.; 4,5 mm) p. 344 (Bolivia: S. Cruz de la Sierra); *I. chacoensis* **n. sp.** (kleine Sp., mit so sparsamer Behaarung, daß die Grundfarbe sichtbar ist; schwarz, Beine u. gewöhnlich auch die Flgld. rotbraun) 4—5 mm, p. 344—345 (Boliv.: Chaco, Songo). *I. vicinus* **n. sp.** (vor. täuschend ähnlich; schwarz, glänzend, Beine u. gewöhnlich auch die Flgld. rotbraun, Behaarung grau; 4—5 mm) p. 345 (Boliv.: Yungas, Songo, Iquico). *I. parvulus* **n. sp.** (sehr kleine Sp., kurz eiförmig, Oseite fast unbehaart; schwarz, glänzend; bei dem einen der beiden Ex. ist die Basalhälfte der Flgld. mit Ausnahme der Naht gelbbraun, usw.; 3,5—4 mm) p. 345—346 (Bolivia: Chaco). *I. sulphureus* Mann. typ. Ex. sind gelb beschuppt, solche mit grünlichgelben Schuppen scheinen häufiger zu sein; bei **var.** *niger* **n.** von St. Catharina sind Halsschild u. Flgld. schwarz beschuppt, nur die Ränder des Halsschildes, das Schildchen u. der schmale Vrand d. Flgld. mit gelb. Schuppen besetzt, bei einem Ex. auch zwei gelbe Flecke am Hrand d. Flgld. neben der Naht, p. 346. *I. fraternus* **n. sp.** (den grünlich gelb. beschuppt. Ex. der vor. ähnlich, etwas kürzer. Braun, Flgld. u. zuweilen auch das Abd. mit Ausnahme der letzt. Segmente schwarz. Sowohl O.- wie Useite dicht grüngelb beschuppt, Clypeus rot usw.; 5,5—6,0 mm) p. 346—347. Ein einzelnes ♂ weicht in der Färbung der Oseite stark ab [Schuppen auf Halsschild, Schildchen u. Flgld. gelbbraun, nur die Ränder des Halsschildes, je ein Fleck auf d. Mitte u. am Ende der Flgld., sowie einige weitere Sprenkel auf letzt. sind gelblich gefärbt, aber Forceps normal gebaut: **var.** *infuscatus* **n.**]) p. 347 ♂ (Chaco). *I. caudiculatus* **n. sp.** (grünlich gelb beschuppten Ex. des *I. sulph.* Mann. ähnlich, aber durch die eigentümliche Bildung des Pygid. u. des Abd. beim ♂ unterschieden. Rotgelb u. dicht mit grünlich gelben Schuppen bedeckt. Fühler mit gelbrotem Stiel u. einen schwarzen Fächer usw.; 7 mm) p. 347—348 ♂ (Brasil.: Caraca). *I. pulchellus* **n. sp.** (bunte Sp. von der Größe u. Gestalt des *I. lineatus* Burm.; gelbrot, oben u. unten dicht mit Schuppen bekleidet, Stirn mit gelb. u. braunen Schuppen, usw.; 6 mm; wahrscheinlich in der Färbung variabel, wie die verwandten Spp.) p. 348 ♂ (Peru); *I. costaricensis* **n. sp.** (länglich eiförmig, Oseite nicht dicht mit braunen Schuppenborsten bekleidet. Stirn mit Nabelpunkten, die mit braunen, schuppenart. Borsten besetzt sind, zwischen denen namentlich im vorderen Teile, einige von gelber Färbung stehen usw.; 5,5 mm) p. 349 (Costa Rica: Cartago). *I. boliviensis* **n. sp.** (längl., braun oder schwarzbraun, Oseite mit grauen Schuppen besetzt, die teils heller, teils dunkler sind, wodurch die Oseite mehr oder weniger scheckig erscheint, usw. Beine mit weißlichen schuppenartigen Borsten bekleidet; 6,5 mm) p. 349—350 (Bolivia: Chaco, Songo, Tanampayo).

Macrodactylus. Neue Spp. **Moser,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 350—356: *M. bolivianus* **n. sp.** *M. pumilio* Burm. ähnlich, durchschnittl.

etwas kleiner; erzfarb., Clypeus rot, Flgld. braun) p. 350 (Bolivia, Chaco). *M. gracilis* **n. sp.** (vor. ähnlich; Grundfarbe jedoch rotbraun, glänzend, Oseite dicht mit gelblichen schuppenartigen Haaren besetzt; 8 mm) p. 351 ♂ (Bolivia: Tanampayo). *M. griseus* **n. sp.** (7 mm; sie ist kleiner als *pum.* Burm.; Schuppenhaare oseits grau oder gelblich grau. In Färb. u. Gestalt Ähnlichkeit mit *M. chilensis* Sol. (?), nur ist das Halsschild breiter. Färb. schwarz, Flgld., Pygid. u. Beine rotbraun, O.- u. Useite dicht mit Schuppenhaaren bedeckt) p. 351—352 ♂ (Argent.: Tucuman); *M. aequatorialis* **n. sp.** (Größe u. Gestalt der *M. affinis* Cast., aber anders gefärbt. Erzfarbig, glänzend, Oseite mit hellgelb. borstenartig. Haaren anliegend bekleidet. Fühler rotgelb; 13 mm) p. 352 (Ecuador, Santa Inéz). *M. argentinus* **n. sp.** (8,5—9 mm; von ähnlicher Gestalt wie *thoracicus* Kirsch. Schwarzblau; diese Färb. geht oft mehr oder weniger in Braun über; usw.) p. 352—353 (Argent.: Tucuman). *M. aeneicollis* **n. sp.** (8,5 mm; vor. ähnlich, durch Färb. u. breitere Halsschild, namentlich im ♂ unterschieden. Erzfarbig, glänzend, Flgld. gelbbraun usw.) p. 353—354 (wie zuvor); *M. Brenskei* **n. sp.** (8 mm; Gestalt wie zuvor; schwarz mit Erzschimmer useits dicht grau behaart, oseits infolge lederartig. Skulptur seidenschimmernd. Flgld. häufig teilweise oder ganz gelbbraun), p. 354—355 (Peru: Ocobamba, Vilcanota, Callanga). *M. pulchellus* **n. sp.** (8 mm; klein, Gestalt des *thorac.* Kirsch, aber ganz anders gefärbt; blaugrün, glänzend; Fühler schwarz usw.) p. 355—356 ♂ (Columbia). *M. discipennis* **n. sp.** (9—10 mm; *M. affinis* Cast ähnlich, aber kleiner; erzfarb., glänzend, Oseite mit gelbl. schuppenartig. Borsten bekleidet usw.) p. 356 (Peru: Rio Toro).

Melolontha nigripes (p. 16 u. 31) Bayern [wird *Melolontha hippocastani* var. *nigripes* Comolli 1837 sein]. **Strand** (Gistel) p. 96. — *M. hippocastani* F. Umgebung von Eisleben: Rotenschirmbach, 4. VI. 11. **Feige, C.,** p. 209. — *M. vulgaris* stirbt gewöhnl. 8—10 Tg. nach d. Kopula. *M. vulg.* schon am 12. Nov. lebend gefunden; ein im Mai geschlüpfte Ex. lebte noch am 21. XII.; **Weber** p. 18. — *M. vulgaris* ♂ links mit der Färbung der Stammform, rechts mit der der forma *lugubris* Muls. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 178.

Neoserica Gebieni **n. sp.** (der *N. lutulosa* Brsk. sehr ähnlich, etwas kleiner. Rotbraun glänzend). **Moser,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 297 ♂♀ (Java: Tjibodas).

Philochlaenia aeneofusca **n. sp.** (20—22 mm; mit *Ph. aeruginosa* Burm. verwandt, jedoch größer. Braun, Halsschild, Pygid. u. Abdomen grün, überall mit starkem Erzschimmer. Fühler rotbraun, 10-gliedr. usw.). **Moser,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 336—337 (Ecuador).

Polyphylla fullo, dunkles Ex. L. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 178. — *P. fullo* L. im Retyezát, 1650, fliegend. **Szilády,** p. 115.

Rhizotrogus maculicollis Villa, *aequinoctialis* Fabr., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 52. — *Rh. mac.* am Bielersee p. 85; auf den Jurahalden zw. Sol. u. Aa. p. 86; *Rh. mac.* Kaiserstuhl p. 90. Vogesenrandzone p. 91. — *Rh. emeritus* (p. 83) Schweiz. **Strand** (Gistel) p. 97.

Serica brunnea L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, F.,** p. 178. — *S. brunnea* L., Eisleben: Stadtgraben, 14. VII. 17. **Feige, C.** p. 209. — *S. holosericea*

Scop. im Retyezát: 600. **Szilády** p. 115. — *Sericus* [?] *brunneus* L. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp**, p. 53.

Triacmoserica tetraphylla **n. sp.** (in diese Gatt. gestellt wegen der 3-zähnigen Vschienen u. des inneren Lobus an dem einen Zahn der Vorderkrallen, während der andere Zahn normal gespalten ist. Wahrscheinlich ist auch bei *Stegmanni* nur ein Krallenzahn anormal, da sich eine derartige Krallenbildung der Vtarsen auch bei vielen *Aulacoserica*-Spp. findet. Die Fühlerbildung der neuen Spp. weicht sehr ab. Gelb, Kopf, Halsschild, Schildchen rötlich; 6,5 mm). **Moser**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 308—309 ♂ (Deutsch Ost-Afr.: Iringa).

Triodonta abni (soll *alni* heißen!) von Oristano. **Krausse (1)** p. 121.

Zophoseomorpha [**n. g.** 1857] *barbarica* (p. 46) Barbaria. „Locus system. ad *Ancylonychae* genus." Nach Angabe p. 54 früher von Gistel aufgestellt in Gistel u. Bromme's Naturg. 1848 u. 50, 8° p. 54 als einzige Sp. „*mauritanica* Gistel Barbaria", die wohl mit obiger identisch ist. **Strand** (Gistel) p. 97.

31. (5.) Euchirinae. Vacant.

31. (6.) Dynastinae.

Oryctes. Regeneration. **Weber** p. 12. — *O. monoceros* Ol. in Afrika. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe. **Weber** p. 17. 1 Jahr. — *O. nasicornis* Umwandlungsdauer von Larve zur Puppe. 4 Wochen u. länger. **Weber** p. 14. — *O. nasicornis* L. bei Agay, am Wege. **Rapp** p. 50.

Pentodon idiota Hbst., *P. punctatus* Villers auf dem feuchten Boden im Lagunengebiet in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

31. (7.) Rutelinae.

Nomina conservanda. *Rutelinae*, Subf. der *Scarabaeidae* von Ohaus, Sitz.-Ber. Ges. naturf. Freunde 1915 p. 177.

Adoretus	Lap.	1840	*obscurus*	F.	1781
Anomala	Samouelle	1819	*frischi*	F.	1775
Anoplognathus	W. M. Leay	1819	*viridiaeneus*	W. M'Leay	1819
Antichira	Eschz.	1818	*virens*	Drury	1773
Brachysternus	Guér.	1830	*prasinus*	Guér.	1830
Euchirus	Burm.	1840	*longimanus*	L.	1758
Geniates	W. Kirby	1818	*barbatus*	W. Kirby	1818
Macraspis	W. M'Leay	1819	*cincta*	Drury	1782
Parastasia	Westw.	1842	*canaliculata*	Westw.	1842
Pelidnota	W. M'Leay	1819	*punctata*	L.	1758
Phaenomeris	Hope	1835	*besckei*	Mannerh.	1838
Platycoelia	Burm.	1844	*valida*	Burm.	1844
Plusiotis	Burm.	1844	*victorina*	Hope	1840
Popillia	Serv.	1825	*bipunctata*	F.	1787
Rutela	Latr.	1802	*lineola*	L.	1758
Spodochlamys	Burm.	1855	*caesarea*	Burm.	1855

Adoretus madibirensis **n. sp.** (*A. lineatus* Brs. aus Abessyn. sehr nahest., 9,5×5 mm). **Ohaus**, Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 3 p. 4—5 ♂ Forceps Fig. 4 (Deutsch Ostaf.: Madibiri). *A. Geyri* **n. sp.** (aus der nächst. Verwandtschaft

des *Ador. aegrotus* Burm. aus Oberägypten, aber kleiner, spärlicher behaart, auch blasser gelb, 7,5—9×4—4,5 mm) p. 5—6 ♂♀ (SO.-Alger.: Tig'amaiin en tisita; Ober Tatihaout). *A. tarsatus* Klug steht am besten in d. Gatt. *Cestadoretus* Ohs. neben *acomys* Ohs., mit dem sie in Körperform, Färbung u. Forceps-Form viel Ähnlichkeit hat. Die 3 anderen von Klug beschr. *A.*-Spp. gehören 2 sicher zu der *Melolonth.*-Gatt. *Syngeneschiza* Brenske, nämlich *A. atricapillus* u. *sellatus*, während die 3. (Typ. fehlt im Mus. Berl.) wohl auch zu *S.* gehört u. mit *atric.* verwandt ist. Kurze Merkm. von *A. tars.*

Anisoplia bromicola Grv. mit d. ab. *nigra* Schilsky im Tale der Madonne gekätschert. **Rapp** p. 53. — *A. fruticola* Fabr., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 53; in der Vogesenrandzone, p. 91. — *A. bromicola* Grm., *A. cyathigera* Scop. mit der ab. *deleta* Schilsky auf blühenden Stauden im Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *A. segetum* Hbst. am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. — *A.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 94. *A. pascuorum* (p. 61) Wallis; *lucifex* (p. 70) Westschweiz; *solstitica* (p. 62) Schweiz.

Anodontopopillia Obsti **n. sp.** (*A. subvittata* am nächsten, 6×3,5 mm). **Ohaus**, Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 3, p. 1—2 ♂ (Deutsch Ostafr., Landschaft Ufiomi).

Anomala oblonga Ex., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 53. — *A. aenea* Dej. im Retyezát: 600—1100 Mont. **Szilády** p. 115. — *A. vitis* F. zahlr. an Grashalmen u. Kräutern in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *A.*-Spp. **Strand** (Gistel) p. 95: *A. subalpina* (p. 64) Tirol; *rugipennata* (p. 67) Schweiz; *sturmi* (p. 73) Deutschl.; *animosa* (p. 85) (Senegal) — *A. holochalcea* **n. sp.** (*A. rugulosipennis* Ohs. nahest., 15,5—17,5×8—9 mm). **Ohaus**, Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 A 3, p. 1 ♀ (Kamerun, Joko). — *A. siniopyga* **n. sp.** (verw. mit *A. corpulenta* Motsch. (*Gottschei* Klbe.; 15½×8). **Ohaus**, t. c. A 4, p. 8 ♀ (Formosa). — *A. Jonasi* Ohs. von Formosa: Kosempo, Sokutsu, Banshoryo-Distr. **Ohaus**, t. c. A 4 p. 3. *A. Jon.* **var.** *obscurior* **n.** (oben u. unten schwarzbraun mit schwachem Kupferschimmer auf d. Vorderkörper) p. 4 (Kosempo). *A. polyanór* **n. sp.** (*A. Jon.* am nächsten; 6,5—7×3,5) p. 4 (Anping; Tainan). *A.? palleola* Gyll. von Sokutsu [Banshoryo-Distr.]. Kankau, Pilam. Bemerk. p. 4—5; *A. aulacoides* Ohs. Kosempo, Sokutsu p. 5. *A. libidinosa* **n. sp.** (*A. spiloptera* Burm. sehr nahe; 15—16×7,5—9 mm) p. 5—6 ♂♀ Penis Fig. 2 (Sokutsu). *A. sagax* **n. sp.** (*A. exoleta* Fald. sehr nahe; 15×7½) p. 6—7 ♂ (Tainan). *A.? sinica* Arr. Kankau; die Sp. ist von Hongkong beschr. p. 7. *A. Sauteri* Ohs. Anping, p. 7; *A. streptopyga* Ohs. von Sokutsu u. Kankau. *E.* [im Orig.; soll wohl heißen *A.*] *strept.* Ohs. **var.** *viridirufa* **n.** (Oseite u. Afterdecke direkt von oben hell braunrot, von hint. grünschillernd, Nähte und Ränder schmal grün, Useite u. Beine erzgrün, Bauchringe u. Schenkel leicht rötlich, Afterdecken mit rotgelber Spitze) p. 7 (Sokutsu, Banyshoro-Distr.). *E.* (wohl *A.*) *streptop.* **var.** *fuscoviolacea* **n.** (ob. u. unten veilchenblau, Deckfl. etwas heller, Seiten d. Halsschildes mit schmal, rotgelb. Randstreifen, Spitze der Afterdecke mit 2 rotgelb. Flecken) p. 7 ♂ (Kankau). — *A. Matzenaueri* **n. sp.** (13,5—14 mm; der *M. aenea* ab. *tricolor* sehr ähnlich. Epipleuren der Flgld. nur höchst fein punktuliert, fast glatt, dazwischen nur wenige feine haartragende Punkte. Bei *aenea* ist daselbst eine vollständige starke haartragende Punktreihe, deren Punkte

dicht gestellt sind; schwarz mit schwachem grünen Schein usw.). **Reitter,** Entom Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 42—43, 15—16 mm (Albanien: Alessio, Medua). *A. albica* **n. sp.** (Größe der *A. vitis*, aber wegen der ungerandeten Basis des Halsschildes in die Gruppe der *aenea* gehörig, die sich aber von allen europ. Spp. durch die Färb. u. Skulptur sehr wesentlich entfernt u. innerhalb d. Spp. dieser Gatt. einen fremdartigen Eindruck hervorruft) p. 43 (Albanien: Madua). — *A. binotata* Biologie **Hayes.**

Aprosterna inconcinna H. Bates von Formosa: Alikang, auch in Südchina, Prov. Fokien. **Ohaus,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 A 4 p. 3.

Chaetadoretus hirsutus Ohs. von Korotau, auch in S.-China, *Ch. formosanus* Ohs. Diverse Fundorte auf Formosa. **Ohaus,** t. c. A 4 p. 1.

Euchlora-Spp. von Formosa. **Ohaus,** t. c. A 4 p. 7. *E. castaneoventris* H. Bts. von Kosempo; *E. trachypyga* H. Bts. von Kosempo, Taihorin Sokutsu, *E. cupripes* Hope v. Anping u. Kosempo; im mittl. u. südl. China, Hinterind., Malakka u. Sum. *E. cupripes* Hope var. *caerulescens* Ohs. Nuruwama p. 8. *E. expansa* H. Bts. Diverse Fundorte auf Formosa, p. 8.

Lepadoretus sinicus Burm. Fundorte auf Formosa. Von Süd-China beschr.; als Kulturschädling bis Hawai verbreitet. **Ohaus,** t. c. A 4 p. 1.

Microrutela F. Bates nicht *Microrutila* wie p. 218 des Berichts f. 1915 steht.

Misela-Spp von Formosa: *testaceoviridis* Blanch., *splendens* Gy'l., *excisipes* Rttr. Fundorte, Liter., sonst. Verbr. **Ohaus,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 A 4 p. 3.

Parastasia canaliculata Westw. von Formosa u. Kankau u. Kosempo; bisher nur von Luzon bek. **Ohaus,** t. c. A 4 p. 1.

Pelionota fallax (p. 80) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 97.

Phyllopertha horticola L. f. *ustulatipennis* Villa. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 177—178. — *Ph. horticola* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Popillia-Spp. von Formosa. Fundorte, sonst. Verbr., Literatur. **Ohaus,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 4 p. 2—3: *P. histerioidea* Gyll., p. 2—3: *P. histerioidea* Gyll., *chlorion* Newm., *mongolica* Arr., *formosana* Arr., neu: *P. Sauteri* **n. sp.** [verw. mit *P. subquadrata* Kraatz u. *P. anomaloides*; 9,5—10×5,5 mm) p. 2—3 ♂♀ Fig. 1 Forceps p. 3 (Formosa: Suisharyo X, Kosempo X, Hoozan IX). — *P. cyanea* Hope. Zahlr. Fundorte auf Formosa vom Himalaya beschr.; durch ganz Hinterindien u. S. China verbreitet, auch auf Luzon. **Ohaus,** t. c. p. 1.

Prodoretus Pentheri **n. sp.** (*Pr. rhodesianus* Ohs. am nächsten, 10,5—11×5,5 mm). **Ohaus,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 A 3 p. 2—3 ♂♀ Forceps Fig. 1 (S. Afr.).

Psiladoretus Obsti **n. sp.** (*Ps. calvus* Ohs. am nächsten, 7,5×3 mm). **Ohaus,** t. c. A 3 p. 4 ♂ Forceps Fig. 3 (Deutsch Ostafr.: Landschaft Irangi, Kondoa-Irangi).

Rhamphadoretus daressalaminus **n. sp.** (*Rh. gallanus* Brs., 6,5—7,5×3—3,5 mm). **Ohaus,** t. c. A. 3 p. 3 ♂♀ Fig. 2 Forceps (Deutsch Ostafr.: Dar-es-Salaam).

Rhinyptia acrorhina **n. sp.** (*Rh. rostratus* Burm. nahe 10—11,5×5—5,5 mm). **Ohaus,** t. c. A 3 p. 6—7 ♂♀ (Brit. Sudan: Kayo Kayi; Belg. Kongo: Wadelai).

Rutela caesarea (p. 29) Kolumbien. **Strand** (Gistel) p. 97.

Strigodermum sulcipenne (p. 41) Mexiko. Wohl identisch mit *Strigoderma sulc.* in Burm., Handb. IV, 1, 316, von Gistel in sein. Naturg. a's *Adoreta pretiosa* beschr. **Strand** (Gistel) p. 97.

31. (8.) Cetoninae.

Cetonia. Dauer der Puppenruhe $1^1/_2$ Mon. **Weber** p. 17. — *C. aurata* L. Dauer der Embryonalentwickl. **Weber** p. 2. — *C. aurata* L. im Retyezát: 600—1100. Mont. **Szilády** p. 115. — *C. aurata* ab. *lucidula* Heer im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *C. aurata* L. Neue Spielart aus Vandoncourt, nordöstl. von Verdun. Hintere Teil der Flgld. dunkel-, vord. mehr gelblich grün. Charakt. 4 begrenzte rote Flecke, zwei scharf begrenzte, dunkler rote, von unterhalb der Schulterbeule nach der Scheibe der Flgld. hinziehend u. je ein weniger scharf begrenzter u. heller roter Fleck in den Hwinkeln des Halsschildes. **Kessel** in **Hubenthal** (**6** No. 87) p. 352. — *C. carthami* von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121. — *C. floricola*. Alterserscheinungen nach mehrjähriger Lebensdauer. **Weber** p. 19. — *C. aurata* L. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. — *C. carthami* von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121. — *C.*-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 96: *C. epidanica* (p. 79) Epidania; *protensa* (p. 7) Sicil.; *gallica* (p. 8) Toulon; *burmeisteri* (p. 8) Sardin.; *sponsa* (p. 37) Senegal; *fidelissima* (p. 69) Wallis; *olivieri* (p. 72) Austral. u. Seneg. [Soll = *Cet. stolata* Ol. sein]; *cirsii* (p. 80) Schweiz (nec Motsch. 1845) = *C. cirsiana* **nom. nov.** Strnd.; *nectarinia* (p. 84) Tirol; *famosa* (p. 87) Wallis; *psammobia* (p. 87) Sennaar. — *C.* (*Potosia*) *cuprea* Fabr. in den Niederlanden. **Everts** (**3**). — *C. aurata* in Abessinien ein Mittel gegen die Tollwut (!) **Calwer-Schaufuß** p. 1340.

Cremastochilus fliegt um die Ameisennester u. wird von den Ameisen ergriffen. **Woodruff.**

Epicometis squalida L., wärmeliebend; Verbreiterung. Fundorte. **Huber** p. 55.

Lignarius [**n. g.** 1857] Typ.: *Cetonia micans* Herbst (p. 92) Senegal. Nach Strand wohl schon 1848 in Gistels „Naturg. des Tierreichs f. höhere Schulen bearbeitet" p. XIII aufgestellt]. **Strand** (Gistel) p. 96.

Oxythyrea funesta Poda bei Agay, auf Gesträuch. **Rapp** p. 50.

Potosia affinis Andersch, *angustata* Germ., *viridis* F., *morio* F., *speciosissima* Scop., wärmeliebend; Verbreitung. Sämtlich in Fundorte. **Huber** p. 53—54. *P.* der Vogesenrandzone, p. 91; P. spec. von Efringen-Müllheim, p. 88. *P. spec.* auf den Jurahalden zw. Sol. u. Aa. p. 86; *P.* sp. bei Freiburg i. Br., p. 89, Kaiserstuhl p. 90. — *P. cuprea* F. f. *metallica* Hbst., Lichterfelde (Wagner, E. Mitt. 1917, 273) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 281. — *P. cardui* von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121. — *P. metallica*. Lebensdauer d. Imago 1 Jahr. **Weber** p. 18. — *P. P. metallica* F. im Retyezát, 800. **Szilády**, p. 115. — *P. morio* F. bei Agay, auf Gesträuch. **Rapp** p. 50. — *P. cuprea* **ab.** *obscura* Andersch. u. **ab.** *metallica* Hbst. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53.

Tropinota hirta **subsp.** *Heyrovskyi* **n.** (etwas größer als die Stammform; auffällige Rasse). **Obenberger** (**1**) p. 43 (Medua in Albanien). — *Tr. hirta* Poda f. *senicula* Mén. Mittenwalde (Schuhmacher, D.E.Z. 1917, p. 344) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 281.

31. (9.) Aegialiinae. 31. (10.) Chironinae. Vacant.

31. (11. Dynamopinae. 31. (12.) Hybosorinae. Vacant.

31. (13.) Idiostominae. 31. (14.) Ochodaeinae. Vacant.

31. (15.) Orphninae. 31. (16.) Taurocerastinae. Vacant.

31. (17.) Geotrupinae.

Bolboceras unicorne Schrank, wärmeliebend; Verbreitung. Fundorte. **Huber** p. 55.

Geotrupes-Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 115: *G. sylvaticus* Pz. 700—2100. Mont. Alp., *vernalis* L. 1100 Mont., v. *autumnalis* R. 800. — *G.* Reduktion des 3. Beinpaares. **Weber** p. 5. — *G. alpinus* Hagenb. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 53. — *G. spiniger* Marsh. Umgebung von Eisleben: Hadersleben 13. X. 11; 15. IX. 13. **Feige, C.** p. 209. — *G. stercorarius* L. Da, *silvaticus* Panz. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *G. stercorosus* Scriba im kroatischen Montangebiet, am Sljemen zum Teil häufig. **Stiller** p. 366. — *G. vernalis* L. an Gänse- u. Dachskot, Brutpillen. **Heyne,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 148. — *G.* (*Trypocopris* Motsch.) *vernalis* L. f. *autumnalis* Er. Abänderungsfähigkeit von *G.* bei uns: neben ausgesprochenen dunkelbl. Ex. solche mit einem Stich ins Rötliche oder ins blaugrüne; schwarzblaue Ex. sind selten. Prächtig grüne Stücke, die denen von Fiume vollständig gleichen. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 137 (Rehbrücke bei Potsdam, 21. VIII. 1917). — *G. Typhoeus*-Ex. mit reduz. 3. Beinpaar, kriecht mit zur Seite gelegt. Abdom.-Sack. **Weber** p. 8. — *G.*-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 96: *G. salvator* (p. 65), Europ. Türkei; *sulzeri* (p. 57) Epidaniae Alpina, *timotheus* (p. 59), Epidania et subalpina, *cetra* (p. 80) Tirol.

Lethrus soll nur 2 larvale Häutungen haben. **Weber** p. 4. — *L.* lebt noch 1 Jahr nach der Entwicklung u. Kopula. **Weber** p. 18; Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 7 Wch., eingetragene Blattnahrung in Erdhöhle. **Weber** p. 16.

31. (18.) Hopliinae.

Hoplia coerulea Drury, wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 53. — *H. philanthus* Füßl. im Tale der Madonne gekätschert. **Rapp** p. 53. — *H. philanthus* je 20—30 Stück schwärmend um trockene Fichtenprügel, 19. IX. 1909 bei Moringen, 10 Uhr Vorm. Westwind, Köpfe voran, in die 3—5 mm breiten Spalten u. Risse der Pfähle, unter der Rinde hausten zahlr. Ohrwürmer. **Schunck** in Hubenthal (4 No. 62) p. 182. — *H. argyrea* (p. 69) Schweiz, Deutschl.; *collina* p. 86 Schweiz. **Strand** (Gistel) p. 96. — *H. philanthus* Füßl., *farinosa* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

31. (19.) Valginae. Vacant.

31. (20.) Glaphyrini.

Anthipua [wohl *Anthypna* gemeint] *caerulea* (p. 72) Italien. Schweiz. **Strand** (Gistel) p. 95.

31. (21.) Troginae.

Gatt.: *Trox, Staresis* usw.

Trox cadaverinus Ill., Umgebung von Eisleben: Freßmühle, 29. IV. 13 an Katze; Neckendorf 19. V. 17. **Feige, C.** p. 209. — *Tr. scaber* in einem alten Weidenbaum Mulm Augarten" Brünn. **Fleischer** p. 264. — *Tr.* im hohlen Baume bei *Lasius fuliginosus*, Maksimir. **Stiller** (2) p. 129. — *Tr. haroldi* in Vogelnestern. **Everts (1); Van Roon.**

31. (22.) Trichiinae.

Gnorimus nobilis L. im Retyezát: 800—1100 Mont.. in Maksimir. **Szilády** p. 115. — *Gn. variabilis* in hohlen Bäumen in Maksimir. **Stiller (2)** p. 133. — *Gn. nobilis* L. **ab.** *viridissimus* **n.** (größer als normale *nob.*, Flgld. viel schwächer gerunzelt; Pyg. nur mit 2 weiß. Makeln; Färb. dunkel metallisch grün, gegen das Licht betrachtet, grünlichblau). **Depoli**, Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 191 ♀. (Die Merkmale deuten nach *G. variabilis* L., möglicherweise ein hybrides Ex.) (Bukovac bei Lokve, Kroatien, auf *Sambucus*-Dolden). ab. *purpureus* Depoli (W. E. Z. 1912, 102) ist als Synonym zu *cuprifulgens* Reitt. einzuziehen p. 192.

Trichius zonatus gallicus Heer Anfang VI. 1899 an blühendem Rhabarber bei Wiesenburg i. M., für Brandenburg neu. **Bischoff**, Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 204. — *Tr. fasciatus* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178; *Tr.* im Retyezat: 600—1100, Mont. **Szilády** p. 115. — *Tr.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 97: *Tr. susurrans* (p. 89) Schweiz, *fabricii* (p. 76) Deutschl. etc. als Syn.: „*Tr. fasciatus* Fabr. S.El.II, 131, sed non *linnaei*").

32. Passalidae.

Passalus. Reduktion des 3. Beinpaares. **Weber** p. 5.

33. Synteliidae. Vacant.

III. Familienreihe **Palpicornia.**

34. Hydrophilidae.

Hydrophilidae. Diagnose. Beschr. d. Larv., Lebensweise usw. **Calwer-Schaufuß** p. 320—321. Unterscheidungstab. der Unterfam. *Helophorinae*, *Hydraeninae*, *Spercheinae*, *Hydrophilinae* u. *Sphaeridiinae* p. 321—322, Beschr. der Untergatt., Gatt. u. Spp. p. 323—353. — Letztere sind im Bericht als besondere Familie behandelt.

Hydrophiliden-Puppen mit Anhängen am Prothorax u. Abdomensegmenten. **Weber** p. 14.

Anacaena C. G Thoms (= *Lacobiellus* Ab.). Diagnose **Calwer-Schaufuß** p. 340. Beschreibung von 2 Spp.; weitere europ. Sp. *An. bipustulata* Marsh. — *A. limbata* F. (Da) a. *ochracea* Steph. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Berosini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 332. Wenige Gatt.

Berosus Leach. Diagnose. Larv., Biol., gute Schwimmer, über die ganze Erde verbreitet, in d. Tropen zahlreich. **Calwer-Schaufuß** p. 333—334. Können durch Bewegung des Hleibes kräftige Schrilltöne erzeugen. 2 Subgg. (Übersicht). *Enoplurus* und *Berosus.* Beschreibung von 3 Spp. p. 333—335. Farbige Abb. von *H.* (*Enoplurus* Hope) *spinosus* Steven, Taf. 7, 25. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 335. — *B. affinis* Brull., *B. spinosus* Stev. in den Wassergräben im Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Chaetarthria Steph. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 344. *Ch. seminulum* Hbst.

Chaetarthriini. Diagnose. Nur 1 in d. paläarkt. u. in d. nearkt. Region bis Mitt. Am. verbr. Gatt. *Chaetarthria.* **Calwer-Schaufuß** p. 344.

Cryptopleurum Muls. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 352. *Cr. minutum* F. Beschr. farb. Abb. Taf. 7 30. Hierher noch 1 europ. Sp. *Crypt. crenatum* Panz. Paläarkt. u. nearkt. Region u. Mittelamerika. Auch in S. Afr. u. Ceylon. Leben im Dung.

Cymbiodyta Bedel mit *marginella* F. **Calwer-Schaufuß** p. 342.

Cryptopleurum hesperinum (p. 80) Deutschl.; *cicatricum* (p. 82) ibid. **Strand** (Gistel) p. 84.

Helochares charadrius (p. 60) Wallis. **Strand** (Gistel) p. 84.

Helophorinae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 322. 1 Gatt. *Helophorus*.

Helophorus F. Diagnose. Beschr. d. Larven, Lebensweise usw. **Calwer-Schaufuß** p. 322. Übersicht über die Subgg.: *Cyphelophorus Empleurus, Trichelophorus, Megalelophorus, Atractelophorus* u. *Helophorus* s. str. p. 322—323. Beschreibung von 5 Spp. Farbige Abb.: *H.* (*Megal.*) *aquaticus* L. Ta . 7, 21. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 325. — *H. aquaticus, aeneus, nubilus* im Baummulm, geködert, wohl durch das feuchte Moos angelockt. **Fleischer** p. 265. — *H. aquaticus* L., *arvernicus* Muls., Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *H. glacialis*, Villa, im Retyezát, 1800—2000. **Szilády** p. 114. — *H. pumilio, Redtenbacheri, pallidulus* Thoms. u. *obscurus* Muls. Golm. (Wagner, E. Mitt. 1917, 267/8) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 278. — *H. glacialis* in den Hochgebirgen Mittel- u. Nordeuropas sehr verbreitet, in den Alpen noch bei 3270 m, in der gesamten Karpathenkette. **Szilády, Z.** p. 108.

Hydraena Kugelann. Diagnose. In allen Erdteilen, größtenteils in fließ., klaren Gewässern. Übersicht über die Subgg. *Phothydraena, Holcohydraena, Hydraena* s. str., *Haenydra* u. *Hadrenya*. **Calwer-Schaufuß** p. 329. Beschreibung von 3 Spp. p. 329—331. Farbige Abb. *H.* (s. str) *riparia* Kugel. Taf. 7, 24. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 331, 333. — *H. testacea* Curtis in einem Tümpel am Rande des Beuthiner Holz, für Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *H. testacea* Cnot., *H. regularis* Rey. bei Agay auf Gesträuch, in Tümpeln des ausgetrockn. Wasserlaufes. **Rapp** p. 50. — *H. decolor* Deville im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *H.* (s. str.) *jailensis* **n. sp.** [im Ber. f. 1917 p. 222: *failensis*(Druckfehler)] (mit *H. riparia* Kugeln. u. *morio* Kiesw. verw.) flacher gewölbt als letzt. usw. Untersch. von beiden) **Breit,** Col. Rundschau, Jahrg. 6, H^ft. 10/12 p. 71—72 ♂♀ (Jaila-Gebirge in d. Krim). *H. aethaliensis* **n. sp.** (*H. Ziorii* Porta am nächst.) p. 72 ♂♀ (auf d. Insel Elba in Gesellsch. v. *Hydr. subdeficiens* Rey gesammelt). Beide im Bericht f. 1917 p. 222 unter *Helophorus* zu streichen, wohin sie durch ein versehentliches Anhängen des Satzes geraten waren.

Hydraeninae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 325. Best.-Tab. der Gatt. *Hydrochus, Ochthebius, Hydraena* p. 325.

Hydrobiini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 338. *Laccobius, Limnoxenus, Hydrobius, Anacaena, Paracymus, Crenitis, Philhydrus, Helochares* u. *Cymbiodyta* p. 338—339.

Hydrobius Leach. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 339. Beschr. u. farb. Abb. v. *H. fuscipes* L., Taf. 7, 26. Weitere eur. Sp. *convexus* Miller, E. mer.m., *arcticus* Kuw. p. 339. — *H. aeneus*, Dauer der Puppenruhe 3 Tg. **Weber** p. 17. — *H. submersus* (p. 64) u. *fallax* (p. 75) beide aus Basil. **Strand** (Gistel) p. 84.

Hydrochus Leach. Diagnose. In allen Erdteilen. Träge Tiere. **Calwer-Schaufuß** p. 325/26. Beschreibung von 2 Spp. Farbige Abb. v. *H. elongatus* Schall. Taf. **7**, 22. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *H. angustatus* Grm. in den Wassergräben im Lagunengebiet der Camargue. Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *H. angustatus* Grm. bei Agay, in Tümpeln des ausgetrockneten Wasserlaufes. **Rapp**, p. 50.

Hydrophilinae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 333. Übersichtstab. über die Gruppen *Limnebiini*, *Berosini*, *Hydrophilini*, *Hydrobiini* u. *Chaetarthriini* p. 333.

Hydrophilini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 335. Übersicht über die 2 Subgg. *Hydrous* u. *Hydrophilus.*

Hydrophilus Geer. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 337. Larve p. 337—338. Beschr. u. farb. Abb. von *H. caraboides* L. Taf. **6**, 18, Regeneration. **Weber** p. 12. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *H. caraboides* L. f. *intermedia* Muls. Finkenkrug (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *H. piceus* Doppelbildung des linken Beines, nach Amputation des link Vbeines, nach der 2. Häutung. **Weber** p. 12. — *H. amphibius* (p. 80) Kuba. Diagnose. **Strand** (Gistel) p. 84. — *H. piceus* u. *aterrimus* in einem Netzzug bei Leipzig erbeutet. **Hesse**, Zool. Anz. Bd. 45 p. 262; Natur u. Haus, 1908/9 Hft 6/12 p. 139 sq.

Hydrous Dahl (= *Stethoxus* Sol.). Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 335—36. Beschr. d. Larve p. 336—337. Beschreibung von 2 Spp. Farbige Abb. v. *H. piceus* L. Taf. **6**, 17 [schwarz]; Eiablage, II, 9a, b. Weitere europ. Sp.: *H. pistaceus* Lap.

Laccobius Er. Diagnose. Im paläarkt. u. nearkt. Gebiet zahlr. in süß. u. salz. Wasser. Beim Aufrühren des Wassers sofort an d. Oberfläche. Beschreib. von 4 Spp. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 344. — *L. scutellaris* Motsch. bei Agay, in Tümpeln des ausgetrockn. Wasserlaufes. **Rapp.**

Limnebiini. Diagnose. 1 Gatt. in d. paläarkt. u. nearkt. Region. **Calwer-Schaufuß** p. 345.

Limnebius Leach. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 345. Beschr. v. *L. papposus* Muls. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 345—346. — *L. crinifer* Rey V. VI. Eutin. Zusammen mit *truncatulus* Thoms. in einem Tümpel. Für Holstein-Ost neu. **Künnemann**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 89. — *L. nitidus* Mrsh. bei Agay, in Tümpeln des ausgetrockn. Wasserlaufes. **Rapp.**

Limnobius crinifer siehe vorher.

Limnoxenus Rey mit *L. oblongus* Hbst. Beschr. **Calwer-Schaufuß** p. 339.

Megasternum Muls. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 352, *M. boletophagum* Marsh. Hierher *Pachysternum* (Motsch.). — *M. boletophagum* Marsh., *pusillum* Kuw. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

Ochthebius Leach. Diagnose. In allen Erdteilen; artenreich. Die Vertreter der Subg. *Cobalicus* u. *Calobius* sind auf salzhaltige Lachen felsiger Meeresküsten beschränkt. Best.-Tab. der Untergatt. *Henicocerus*, *Calobius*, *Cobalius*, *Aulacochthebius*, *Homalochthebius*, *Asiobates*, *Ochthebius* s. str., *Botochius* u. *Hymenodes.* **Calwer-Schaufuß** p. 327—328. Beschr. u. farb. Abb. v. *Ochth.* (*Homal.* Kuw.), *impressus* Marsh. Taf. **7**, 23. Längere Liste ferner.

europ. u. paläarkt. Spp. p. 328. — *O. gibbosus* Germ. Falkenhagen 11. IV. 17 (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279.

Paracymus C. G. Thoms. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 340. *P. scutellaris* Rosenh. p. 340—341. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 341.

Philhydrus Solier. Diagnose. In allen Erdteilen. **Calwer-Schaufuß** p. 341. Übersicht über die Subgg. *Enochrus*, *Methydrus* u. *Philhydrus*. Beschreibung von 3 Spp. Farbige Abb.: *Ph. testaceus* F. Taf. 7, 27. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. nebst Aufenthaltsorten. — *Ph.* [*Philydrus*] *lacusculus* [p. 57] u. *anser* (p. 62) Deutschl., beide von *saxicola* (p. 78) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 85. — *Ph. melanocephalus* Ol. Brieselang (Wagner, E. Mitt. 1917, 269) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *Ph. testaceus* Bauchfüße am 3.—7. Sgmt. **Weber** p. 5. — *Ph. bicolor* F. u. *Ph. fuscipennis* Thoms. in den Wassergräben im Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47—48. — *Ph. quadripunctatus* in Albaron, im Lagunenwasser. **Rapp** p. 48.

Spercheinae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 332. 1 Gatt. *Spercheus*.

Spercheus Kugel. Diagnose. Biologie, usw. **Calwer-Schaufuß** p. 332; Bespr. u. farb. Abb. von *Sp. emarginatus* Schall, Taf. 7, 20.

35. Sphaeridiidae.

Sphaeridiinae. Subf. *Hydrophil*. Diagnose. In allen Erdteilen, teils im Wasser, teils im Dung, u. unter faulend. Pflanzenstoffen. **Calwer-Schaufuß** p. 346. Bestimm.-Tab. der Gatt.: *Sphaeridium*, *Dactylosternum*, *Coelostoma*, *Cercyon*, *Pelosoma*, *Megasternum* u. *Cryptopleurum* p. 346—347.

Cercyon Leach. Diagnose. Im Dung u. Anspülicht, einzelne auf das Meeresufer beschränkt. **Calwer-Schaufuß** p. 349. Übersicht über die Subgg.: *Paracercyon*, *Ercyon*, *Paraliocercyon*, *Dicyrtocercyon*, *Cercyon* p. 349—350. Beschreibung von 7 Spp. Farbige Abb. — *C. haemorrhoidalis* F. Taf. 7, 29. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *C.* beinlose Larvenform. **Weber** p. 8. — *C. nigripes* u. *lugubris* im Baummulm, geködert, wohl durch das feuchte Moos angelockt. **Fleischer** (1) p. 265. — *C. marinus* Thoms. Umgeb. von Eisleben: Seeburg, 11. IV. 14. **Feige, C.** p. 205. — *C.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 84: *rufipennatum* (p. 84), *vaccinarium* (p. 61), *agyrtinum* (p. 62) und *dyselum* (p. 58) alle 4 aus Deutschl., *monachus* (p. 7) Steiermark. — *C.* Über einige bisher hierzu gestellte Spp. **Sharp, D.** (2).

Coelostoma Brullé. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 347. *C. orbiculare* F. Beschr. u. Aufzähl. zweier weiter. eur. Spp. p. 347.

Cryptopleurum crenatum Panz. Umgebung von Eisleben: Mohrenapotheke, 11. IV. 14. **Feige, C.** p. 205. — *Cr. minutum* F. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Cyclonotum orbiculare Er. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Megasternum boletophagum Marsh. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Sphaeridium F. Diagnose. Paläarkt., äthiop., ind. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 347—348. Beschreibung von 2 Spp., dar. mit farbige Abb.: *Sph. scarabaeoides* L. Taf. 7, 28. — *Sph. bipustulatum* F., f. *humerata* Westh. u. f. *sub-*

striata Dahlem. **Wagner,** Ent. Mitt. 1917, 269, für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *Sph. scarabaeoides* L. (v.) a. *striolatum* Heer bei Luckenwalde u. Lychen in der Mark, für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 373. — *Sph. scarabaeoides* L. im Retyezát, 850—1700, Alp. **Szilády** p. 114. — *Sph.* Schwund der Tarsen bei der Larvenform. **Weber** p. 8. — *Sph. scarabaeoides* L., im Kuhdünger noch in 2000—2100 m Höhe. **Szilády, Z.** p. 68. — *Sph. sospitale* (p. 65) Österr., *fimosum* (p. 70) Deutschl., *haematopterum* (p. 86) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 85.

IV. Familienreihe **Diversicornia.**

1. Familiengruppe **Hygrophili.**

36. **Dryopidae** (= **Parnidae**).

Dryopidae. Kleine, zeitweilig im Wasser lebende Käferchen mit nicht benetzbar. Haarkleid, (Lufthülle). Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 576. Biologische Angaben. Bestimm.-Tabelle der Gruppen. *Helminthini, Potamophilini* u. *Dryopini.*

Dryopini. (2. Fhlrgl. stark erweitert, die folg. zu einer Keule zusammengedrängt). Anzahl Gatt. in allen Erdteilen. Untersch.-Tab. v. *Dryops* u. *Helichus.* **Calwer-Schaufuß** p. 578.

Dryops Ol. (= *Parnus* F.). Diagnose. Larve u. Biologie. Über die Erde weit verbreitet, fehlt in N. Am. Beschreibung von 2 Spp., dar. mit farb. Abb. *Dr. auriculatus* Geoffr., Taf. **15,** 15. Liste ferner. europ. u. 1 paläarkt. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 579. — *Dr. lutulentus* Er. Nikolassee (Delahon, D. E. Z. 1917, 30). Finkenkrug, IV. 14 (Wendeler), *D. luridus* Er. 17. V. Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *Dr. auriculatus* Geoffr. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Dr. luridus* Er. bei Agay, am Ufer unter Steinen. **Rapp** p. 50.

Esolus parallelepipedus Müll. im Ampergebiet. **Meyer, P.** p. 173 in Anm. — *E. angustatus* Müll. im Tale der Madonne. **Rapp** p. 52. — *E.* Liste verschied. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 583.

Helichus. Diagnose; auf d. ganzen Erde verbreitet. **Calwer-Schaufuß** p. 580. 1 Sp. beschr. *H. substriatus* Müll. Je 1 eur. u. 1 pal. Sp. p. 581.

Helminthini. Diagnose; in allen Erdteilen, in fließ. Gewässern, besonders in Gebirgsbächen. Übersichtstab. d. Gatt. *Stenelmis, Macronychus, Riolus, Helmis, Limnius, Dupophilus, Esolus, Latelmis.* **Calwer-Schaufuß** p. 581—582. Kurze Liste einiger Spp.

Helmis Latr. Diagnose. Larve, Biolog. **Calwer-Schaufuß** p. 584. Beschr. u. farbige Abb. v. *H. Maugei* Bedel p. 585 u. Taf. **15,** 17. Fernere europ. Spp. — *H. Maugei* v. *Megerli* Duft. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177 u. p. 173 in Anm. Hieran schließt sich *Microdes.*

Latelmis Reitt. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 583. Beschr. v. *L. Volckmari* Panz. p. 583. Liste fernerer europ. Spp. — *C. Mülleri* Er., *Volckmari* Panz., *opaca* Müll. im Ampergebiet. **Meyer, P.** p. 173 in Anm. — An diese Gatt. schließt sich *Ludyella* an.

Limnius Muell. Diagnose. Pal., nearkt.; Beschr. v. *L. tuberculatus* Muell. Liste weiterer europ. Spp. resp. sich anschließ. Formen wie *Dupophilus* Muls.

u. *Esolus* Muls. **Calwer-Schaufuß** p. 582—583 — *L. tuberculatus* Müll. im Ampergebiet. **Meyer, P.** p. 173 in Anm.

Ludyella siehe *Latelmis*.

Macronychus Muell. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 585—586. 1 eur., 2 nordam., 1 sumatr. Sp. Beschr. u. farbige Abb. von *M. quadrituberculatus* Muell. Taf. **15**, 18.

Microdes siehe *Helmis*.

Parnus macropus (p. 19 u. 48) Ungarn, *riparius* (p. 73) Oberbayern. **Strand** (Gistel) p. 87.

Potamophilini (2. Fhlrgl. nicht verlängert) in allen Erdteilen. **Calwer-Schaufuß** p. 577.

Potamophilus Germ. Diagnose. Larve. **Calwer-Schaufuß** p. 577—578, 1 eur. u. 1 indisch. Sp. Beschr. u. farbige Abb. v. *Pt. acuminatus* F. Taf. **15**, 16.

Riolus Muls. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 583. Hauptsächl. in Bächen, die Kalkboden durchfließen. Beschr. v. *R. cupreus* Müll. u. *subviolaceus* Müll. p. 583—584. Liste ferner. europ. u. 1 paläarkt. Spp. — *R. cupreus* Müll., *nitens* Müll., *sodalis* Er. im Ampergebiet. **Meyer, P.** p. 173 in Anm.

37. Georyssidae.

Georyssidae. Klein, gedrungen, oben gewölbt, mit sehr festem Chitinpanzer usw. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 586. Imagines an schlammigen, sand. Ufern, unter Anspülicht usw. Mit Schlammkruste als Schutz gegen Bachstelzen (? nach Flach). 1 Gatt.

Georyssus Latr. Diagnose. Wenige Spp. in d. pal., nearkt. Reg., vereinzelt in M.-Am., Ceyl., N. S. Wales, Madag. **Calwer-Schaufuß** p. 587. Beschreibung von 2 Spp., dar. mit farb. Abb. — *G. laesicollis* Germ. Taf. **15**, 14. Ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *G. crenulatus* Rossi. Umgebung von Eisleben: Seeburg, 20. III. 18, gesiebt. **Feige, C.** p. 206 — *G frigidus* (p. 13) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 87.

38. Heteroceridae.

Heteroceridae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 587—588. Beschr. d. Larve. Larve u. Käfer graben sich Gänge in schlammigen u. feinsand. Ufern, Fang durch Austreten oder Drücken des Ufers. 2 Gatt. *Heterocerus* u. *Micilus*.

Heterocerus F. Untersch.-Tab. der 2 Ugatt. *Heterocerus* s. str. u. *Lithorimus*. **Calwer-Schaufuß.** Beschreibung von 8 Spp., p. 588—591, dar. mit farb. Abb. auf Taf. **15**: *H.* (s.str.) *marginatus* F. Fig. 19. Puppenwiege Textfig. 245. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *H. fossor* Kiesw. Beskiden (Ostrawitzaufer bei Althammer). **v. Wanka, Th.** p. 280. — *H.* am Bachufer nächst der Opaljer Höhle. **Stiller** p. 372. — *H. fenestratus* Thunb. im Lagunengebiet in der feuchten Erde, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *H. sigma* (p. 14) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 87. — *H. aureolus* in Vogelnestern. **Everts (1); van Roon.**

Heterocorus [wohl = *Heterocerus*] *affinis* (p. 69) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 87.

Micilus (Muls.) *murinus* Kiesenw. E. m. Ga. m. H. J. b. Ill. Ti. m. an Flußufern. **Calwer-Schaufuß** p. 591.

2. Familiengruppe **Clavicornia.**

39. Byturidae.

Byturidae. Diagnose. Larve. Biologie. Schädling durch Anfressen v. Stempel von Fruchtboden der Blüten von Beerensträuchern. **Calwer-Schaufuß** p. 406. — Gatt. *Byturus.*

Byturus Latr. Beschr v. *B. fumatus* F. u. *tomentosus* F. **Calwer-Schaufuß** p. 406—407. — *B. fumatus* F. a. *bicolor* Reitt. u. a. *obscurus* Reitt. bei Luckenwalde (Elstal u. Lindenberg) öfter im Frühjahr u. Sommer mit der Nominatform, meist grau seltener gelblich behaart. Zur ab. *bicolor* gehörige Ex. erwähnt v. Kiesenwetter (Naturgeschichte), Kuhnt, Schaufuß-Calwer. Ist für die Mark Brandenburg neu. **Delahon.** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 374.

40. Ostomidae.

Ostomidae. Diagnose. Larven. Mehr als 400 in Form u. Gliedmaßenbildung sehr verschiedener Spp., an Baumschwämmen u. mit Schwämmen besetzt. Holz. **Calwer-Schaufuß** p. 407. Best.-Tab. für *Ostomini, Nemosomini* u. *Leperinini.*

Calitys C. G. Thoms. Diagnose. 1 Sp. in d. paläarkt. u. nearkt. Zone, weitere in S. Afr. Beschr. von *Cal. scabra* Thunb. **Calwer-Schaufuß** p. 411—412.

Leperinini mit Gatt. *Cymba* (Seidl.) *procera* Kotz. Gr., nur erwähnt. **Calwer-Schaufuß** p. 407, 411.

Lophocateres Olliff. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 413. Beschr. von *L. pusillus* Klug, in Berlin u. Hamburg in Speichern; in Trockengemüse, Sojabohnen, Reis, Erdnüssen (*Arachis*), vermutlich aus Ind. verschleppt, woselbst 2 weitere Spp. vorkommen, 1 Sp. in N.-Am. — *L. pusillus* Klug ein Kosmopolit, in London. **Newbery.**

Nemosoma Latr. Diagnose. Larve. **Calwer-Schaufuß** p. 408. *N.* (s. str.) *elongatum* L. beschr. u. farb. Abb. Taf. **13**, 5. Ferner. 1 europ. u. 1 paläarkt. Sp.

Nemosomini. Best. Tab. der Gatt. *Nemosoma, Temnochila* u. *Tenebrioides.* **Calwer-Schaufuß** p. 407—408.

Ostoma Laicharting = *Peltis* Ill. Diagnose. Palaearkt., nearkt., vereinzelt in Mad., Austral., Luzon, Aru an Baumschwämmen u. unter Rinde abgestorb. Holzes. Best.-Tab. d. Subgg. *Zimioma, Ostoma* u. *Grynocharis.* **Calwer-Schaufuß** p. 412. Beschr. u. farb. abgebild. sind auf Taf. **13**: *O.* (Z. Gozis) *grossum* L. Fig. 8, *O.* (s. str.) *ferrugineum* L. Fig. 9, *O.* (*Gr.*) *oblongum* L. Fig. 10.

Ostomini. Bestimm. **Calwer-Schaufuß** p. 407.

Temnochila Westw. Diagnose. Ausführl. Beschr. d. Larve. 1 eur. Sp., Ind. u. Jap., sehr reich entw. im neotr. u. südl. nearkt. Gebiet. Beschr. u. farb. Abb. v. *T. coerulea* Ol. Taf. **13**, 6. **Calwer-Schaufuß** p. 409—410.

Tenebrioides Piller. Diagnose. Vorwiegend ca. 130 Spp. d. neotr. u. nearkt. Region, einige Spp. d. atlant. u. polynes. Gebiet gehörend, 1 im westl. Mittelmeergebiet. *T. mauritanicus* L. ein Speicherbewohner, über die ganze Erde verbr. Beschr. dess. u. farb. Abb. Taf. **13**, 7. **Calwer-Schaufuß** p. 410—411.

Thymalus Latr. Diagnose. Larve. In Baumschwämmen. Paläarkt. u. nearkt. **Calwer-Schaufuß** p. 413. Beschr. u. farb. abgeb. *Th. limbatus* F. Taf. **13**, 11 (Gebirgsgegend), 2 weitere paläarkt. Spp.

41. Temnochilidae.

Durch die Färbung von allen Gattungen der *Ostomidae* abweichend. *Temnochila* siehe oben.

42. Nitidulidae.

Nitidulidae. Sehr wenig einheitl. Gestalt. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 415—416. Larve; ca. 1500 Spp. in allen Erdteilen. Biologie: teils Vegetarier, teils Pollenfresser, Mykophagen, Nekrophagen u. Räuber. *Amphotis* ist myrmekophil. Übersicht über die Tribus *Cateretini, Carpophilini, Nitidulini, Cybocephalini, Cryptarchini* u. *Rhizophagini* p. 416. Beschr. d. Gatt. Spp. p. 416—450.

Amphotis Er. Diagnose. 3 paläarkt., 2 nearkt. Spp., echte Ameisengäste. Beschr. u. farb. abgebildet: *A. marginata* F. Taf. **12**, 25. 2 weiter. europ. Spp. zitiert. **Calwer-Schaufuß** p. 424. — *A. marginata*, im Neste von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller (2)** p. 129.

Brachypterus Kugelann. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 419. *Br. urticae.* Farb. Abb. Taf. **12**, 17. Kurze Liste ferner. europ. Spp. p. 417. — *Br. fulvipes* Er. auf der Madonne, auf Wiesen. **Rapp** p. 54. — *Br. urticae* v. *affinis* Heer. Von Hubenthal (D. E. Z. 1908, 50) als fürThüringen nicht nachweisbar bezeichnet, von Reitter (D. E. Z. 1875, III) aus Thüringen, Andalusien, Italien u. als von *urticae* verschiedene Sp. angegeben. Ganglb. (F. M. E. III, 454) hält sie für eine unausgefärbte, fein punktierte Form des *urticae.* Reitter bezieht (F. Germ. III, 13) einfarbig braune, nicht metallglänzende Stücke auf *affinis* Heer. Als Sp. nicht zu halten. Bei Bebra in Hessen am 7. IX. 16 sehr kleine Ex. des *urt.* (1,2 mm) zus. mit größeren. **Hubenthal,** Deutsche entom. 1918 p. 378. — *Br.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 86: *Br. autumnalis* (p. 62) Deutschl., *solaris* (p. 65), Epidania alpina; *pelusius* (p. 70) Schweiz; *collinus*ax (p. 78) Deutschl.

Carpophilini. Von den ca. 30 Gatt. ist in Eur. nur *Carpophilus* vertreten. **Calwer-Schaufuß** p. 420.

Carpophilus Leach. Diagnose. Larven. Biologisches. **Schaufuß-Calwer.** Larven von 2 Spp. in *Yucca*-Blüten; Imag. teils unter Baumrinden, an ausfließ. Baumsaft, teils in Speichern. Best.-Tab. von 3 Subgg.: *Ecnomorphus, Urophorus* u. *Brachypterus* von *C.* (s. str.) *hemipterus* L. Taf. **12**, 18. Beschreibung von 4 Spp. Farbige Abb. Liste ferner. europ. Spp. p. 422. — *C. dimidiatus* F. Berlin 18. XII. 1916 (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279.

Cateretes Herbst (= *Cercus* Latr.), Larve in Blüten, Imago auf versch. Blüten. 2 Subgg. *Cateretes* s. str. u. *Pulion.* Tab. 2 Spp. Beschr., farbig abgeb. *C. pedicularius* L. Taf. **12**, 16. Liste ferner. europ. Spp. p. 418. — *C. pedicularis* L. v. *pallens* Rey, bei Teschen häufig an sumpfigen Stellen. **v. Wanka, Th.** p. 279.

Cateretini. Übersichtstab. der Gatt. *Heterostomus, Brachyleptus; Brachypterus, Cateretes* u. *Heterhelus.* **Calwer-Schaufuß** p. 416—417.

Cercus [recte: *Cateretes*] *uliginosus* (p. 79), *nectarineus* (p. 66) beide aus Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 86. — *C. pedicularius* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 177.

Cryptarcha Shuckard. Diagnose. **Schaufuß-Calwer** p. 442. Zahlr. Spp. in all. Erdteilen, unter Rinde, an ausfließ. Saft. Subgg. *Cryptarcha* s. str. u. *Cryptarchula*. Beschr. werden *Cr.* (s. str.) *strigata* F. u. *Cr.* (*Cryptarchula* Ganglb.) *imperialis* F. letzt. mit farb. Abb. Taf. **13**, 2. — *Cr. strigata* F. Umgebung von Eisleben: Glume, 16. VI. 09, an Kirschbaum, Bischofsrode 22. VIII. 13 an Eichensaft. **Feige, C.** p. 206.

Cryptarchini. Übersichtstab. der Gatt. *Cryptarcha*, *Glischrochilus* u. *Pityophagus*. **Calwer-Schaufuß** p. 442.

Cybocephalini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 441.

Cybocephalus Er. Diagnose. In allen Erdteilen, außer Austral., in faul. Pflanzenstoffen. **Calwer-Schaufuß** p. 441—442. Beschr. v. *C. politus* Gyll. Liste ferner. europ. u. 1 paläarkt. Spp. p. 442.

Cychramus Kugel. Diagnose. Paläarkt., nearkt., auf Schwämmen u. in Blüten. **Calwer-Schaufuß** p. 439—440. Beschreibung von 2 Spp. p. 440, dar. mit farbige Abb. *Chr. quadripunctatus* Herbst Taf. **12**, 36. — *C. 4-punctatus* Herbst im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *C. tenebrio* (p. 24) Ungarn. **Strand** (Gistel) p. 86.

Cyllodes Er. Diagnose. In allen Erdteilen, an Baumschwämmen. Beschr. u. farb. Abb. v. *C. ater* Herbst. Taf. **13**, 1 (in Buchenschwämmen). **Calwer-Schaufuß** p. 440—442.

Epuraea Er. Diagnose. Larve. In allen Erdteilen; zieml. zahlr. Spp. Biolog. Angaben. Ugatt. *Dadopora* u. *Epuraea* s. str. **Calwer-Schaufuß** p. 425—426. Beschreibung von 7 Spp. p. 426—428. Farbige Abb. v. [(Subg. *D.* C. G. Thoms.) *decemguttata* F. Taf. **12**, 20 u. *E.* s. str. *obsoleta* F. Taf. **12**, 21 (im Text nicht angegeben. Liste ferner. europ. Spp. p. 428. — *E. decemguttata* Fabr. Umgebung von Eisleben: Bischofsrode 25. VIII. 13, Dippelsbachtal 8. VIII. 16; Bornstedt 6. VII. 17. **Feige** p. 206. — *E. neglecta* Heer, Siemensstadt 25. VII. 17 am Saft von Alnus (Wendeler), *E. variegata* Hbst., *E. longula* Er. f. *ornata* Rttr., *E. terminalis* Mannh. f. *nigricans* Schils. Brieselang. Wagner, E. Mitt. 1917 für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *E. deleta* Er., *neglecta* Heer im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 177.

Glischrochilus Murray (= *Ips* F.). Diagnose. Beschr. d. Larve, in Gängen von Borkenkäfern, auch an ausfließ. Baumsaft. Paläarkt. u. nearkt.; Subgg. *Librodor* u. *Glischrochilus*. **Calwer-Schaufuß** p. 444. Beschreibung von 3 Spp. p. 444—445. Ferner. europ. (1) u. paläarkt. (1) Sp. — *Gl.* [nicht *Gl. . . dilus*] im Retyezát; 800—1100 *quadripustulatus* L. **Szilády** p. 115.

Heterhelus Jacquel. Diagn. Paläarkt., nearkt.; in Blüten. Beschreib. von Spp. Anschließend *Amarus* (*Lec.*) *aurosericeus* Reitt. **Calwer-Schaufuß** p. 418—419. — *H. scutellaris* Heer 29. V. 16 Redderkrug, auf *Sambucus racemosa*. Ende V. 17, zahlr. für Ost-Holstein neu. **Künnemann**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90.

Heterostomus Jacquel. Diagnose. Larve. Wohl nur paläarkt. **Calwer-Schaufuß**, p. 419. 2 Spp. beschr. Kurze Liste ferner. europ. Spp. p. 420.

Ipidia Er. Diagnose. Wenige u. zwar paläarkt. Spp., unter Baumrinde. **Calwer-Schaufuß**, p. 423. Beschr. u. farb. Abb. von *I. quadrimaculata* Quens. Taf. **12**, 19. Liste ferner. europ. Spp. usw.

Meligethes Steph. Diagnose. Larve. Zahlr. Spp. in d. Paläarkt. u. S.Afr., vereinzelte im nearkt. Gebiet usw. **Calwer-Schaufuß**, p. 432—433. Ugatt. (Übersicht): *Meligethes* s. str., *Acanthogethes*, *Odontogethes*. Beschreibung von 13 Spp. p. 433—437, dar. farbige Abb. auf Taf. **12**: *M.* (i. sp.) *rufipes* Gyll. Fig. 28, *M.* (i. sp.) *aeneus* F. Fig. 29, M. (i. sp.) *viridescens* F. Fig. 30, *M.* (i. sp.) *symphyti* Heer Fig. 31, *M.* (i. sp.) *umbrosus* Sturm Fig. 32, *M.* (Subg. *Acanthog.*) *solidus* Kugel, Fig. 33. Längere Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 437—438. — *M. Kelchi* (p. 18) Bayern, *pratincola* (p. 58) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 86. — *M. viduatus* Sturm f. *austriaca* Reitt. Luckenwalde, Delahon (D E Z. 1917, 30) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *M. viridiscens* F. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 49. — *M. coeruleovirens* Först. Monströse Form; Bemerk. zur Standpflanze, auf Anemone am Teichrande u. Primeln, an *Caltha palustris* nicht gefangen. **Kessel** in **Hubenthal** (6) No. 86) p. 351—352. — *M. hebes* Er. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *M. coracinus* Sturm v. *decoloratus* Först. bei Teschen nicht selten, wohl ein unausgefärbtes Ex. der kleinen Form *pumilus* Er. für das Gebiet neu. **v. Wanka, Th.** p. 280. — *M.* Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 3 Wochen, in Blütenknospen. **Weber** p. 16.

Micrurula Reitt. mit *M. melanocephala* Marsh. Beschr. **Calwer-Schaufuß** p. 428; im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Nitidula F. Diagnose. Larve u. Imago an halbtrockn. Kadavern, Tierhäuten, Knochen und in Häusern an Rauchfleisch. **Calwer,-Schaufuß** p. 430. Beschreibung von 3 Spp., dar. mit farbige Abb. *N. bipunctata* L. Taf. **12**, 23; 2 weit. europ. Spp. zitiert. — *N. polyporina* (p. 30) Steiermark, *heterochroa* (p. 30) Bayern; *vaccinii* p. 30 Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 86.

Nitidulini. Best.-Tab. der Gatt. *Ipidia*, *Stelidota*, *Amphotis*, *Soronia*, *Micrurula*, *Omosiphora*, *Epuraea*, *Omosita*, *Nitidula*, *Meligethes*, *Pria*, *Xenostrongylus*, *Cychramus*, *Thalycra*, *Pocadius*, *Pocadiodes* u. *Cyllodes*. **Calwer-Schaufuß** p. 422—423.

Omosiphora Reitt. mit *O. limbata* Ol. Beschr. Farbige Abb. Taf. **12**, 22. **Calwer-Schaufuß** p. 429.

Omosita Er. Diagnose. Paläarkt., nearkt., Abyss. u. mittelam.; Leben von tierischen Resten. **Calwer-Schaufuß** p. 429. 2 Ugatt. *Omosita* u. *Saprobia*. Beschreibung von 3 Spp., dar. mit farbiger Abb. *O.* (s. str.) *depressa* L. Taf. **12**, 26. — *O. vinua* (p. 75). Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 86. — *O. depressa* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *O. colon* u. *discoidea* im Baummulm, geködert. **Fleischer** (**1**) p. 265.

Pityophagus Shuckard. Diagnose. Palaearkt. u. Nearkt. bis Mittel-Am., unter Baumrinde. **Calwer-Schaufuß** p. 445. Beschr. v. *P. ferrugineus* L. p. 445—446. Liste ferner. europ. Spp. p. 446. — *P. ferrugineus* L. im Ampergebiet. Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177; im Retyezát: 1100. **Szilády** p. 115.

Pocadius Er. Diagnose. Larve; 1 europ. Sp. in Bovisten; andere Spp. in N.- u. S.Am. Beschr. u. farb. Abb. von *P. ferrugineus* F. (= *striatus* Ol.) Taf. **12**, 35 (in Staubpilzen, an *Agaricus*, einmal an toter Krähe). **Calwer-Schaufuß**,

p. 438—439. Anschließ. *Pocadioides* (Gangl.) *Waidelota* Wankow nebst Fundorten. — *P. ferrugineus* F. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *P. tenebrio* (p. 40) Ungarn. **Strand** (Gistel) p. 86.

Pria Steph. Diagnose. Larve. 2 eur., 1 jap., 1 neukaled. u. mehrere südafr. Spp. **Calwer-Schaufuß,** p. 432. Beschr. u. farb. Abb. v. *Pr. dulcamarae* Scop. Taf. **12,** 27; weitere eur. Sp. ist *Pr. pallidula* Er. Em.

Soronia Er. Diagnose. Larve. Paläarkt., Nearkt., ob von Ganglbauer hierher gezog. Spp. aus S.-Afr., Austral. u. Mittel-Am. hierher gehören, ist fraglich. **Calwer-Schaufuß,** p. 424. Beschreibung von 2 Spp., farb. Abb. der beschr. *S. punctatissima* Ill. Taf. **12,** 24.

Strychnobia (**n. g.**) 1857 p. 61 (Typ.: *Nitidula dulcamarae* Illig.). **Strand** (Gistel) p. 86.

Thalycra Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 438. Nur je 1 Sp. in Eur. u. N.-Amer. Beschr. u. farb. Abb. v. *Th. fervida* Ol., Taf. **12,** 34. — *Th.* (*Nitidula*) *aridosa* (p. 78). Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 86.

43. Rhizophagidae.

Rhizophagini mit nur 1 Gatt. *Rhizophagus.* Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 446.

Rhizophagus Hbst. Diagnose. Beschr. d. Larve. Spp. der paläarkt. u. nearkt. Ugatt. *Anomophagus, Rhizophagus* s. str. u. *Cyanostolus.* **Calwer-Schaufuß** p. 446—447. Beschreibung von 12 Spp. p. 447—450, dar. mit farbiger Abb. *Rh.* (s. str.) *bipustulatus.* Taf. **13,** 14. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 450. — *Rh. quercus* (p. 22 u. 27), *scoriaceus* (p. 77) beide aus Bayern. **Strand** (Gistel) p. 86. — *Rh. politus* im Baummulm geköd. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *Rh. bipustulatus* F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

44. Cucujidae.

Cucuiidae. Diagnose. Larven. Über 60 Gatt. mit ca. 500 Spp. in allen Erdteilen. Leben meist räuberisch in Gängen xylophager Insekten. Viele *Silvanus* u. *Laemophloeus* in allerlei pflanzl. Stoffen in Warenniederlagen, *Airaphilus* auf Gräsern, *Monotoma* unter faulend. Pflanzenabfall, einige Spp. sind gesetzmäß. Myrmekophilen. Nach Houlbert kommen einige Spp. auch in Bibliotheken vor. **Calwer-Schaufuß** p. 451. Bestimm.-Tab. der Gruppen *Passandrini, Monotomini, Silvanini, Psammoerini, Uleiotini, Cucuiini, Laemophloeini* u. *Hypocoprini* p. 451—452. Beschr. d. Gatt. u. Spp. p. 452—467.

Airaphilus Redtenb. Diagnose. Vorwiegend in d. Mittelmeerländ. auf sumpf. Wiesen, im Geniste usw. **Calwer-Schaufuß** p. 451—453. Beschr. u. farb. Abb. von *A. elongatus* Gyll. p. 453—454, Taf. **14,** 7. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. Sich anschl. Sp. von *Astilpnus* u. *Nausibius clavicornis* Kugel. in Hafenplätzen usw. — *A. Paganettii* **n. sp.** (pechschwarz, goldig behaart usw. Längenverhältnisse der einzelnen (I.—XI.) Fühlergl.; 3 mm). **Obenberger,** Entom. Blätt. Jahrg. 14. 1918 p. 60 (Kreta). — *Ai. geminus* Kr. wärmeliebend; Verbreitg., Fundorte. **Huber** p. 56. Vogesenrandzone p. 92. — *Ai. hellenicus* **n. sp.** (2,5 mm gehört system. zu dem *arcadius* Rtt., entfernt sich von dieser Art durch die Form des Halsschildes, Färb. des Kopfes u. viel breitere Flgld.). **Obenberger** (**1**) p. 24—25 (Griechenland).

Cryptamorphini mit *Cryptamorpha* (Woll.), *Desjardinsi* Guér. zuweilen mit Bananen in Europa eingeschleppt. **Calwer-Schaufuß** p. 457.

Cucuiini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 459. Best.-Tab. der Gatt. *Cucuius*, *Pediacus*, *Phloeostichus*.

Cucuius F. Diagnose. Beschr. d. Larve. Paläarkt., nearkt., Ind. Region. **Calwer-Schaufuß** p. 459—460. Beschr. von 2 Spp. u. farb. Abb. auf Taf. **13**: *C. cinnaberinus* Scop. Fig. 30, *haematodes* Fig. 31, p. 460. Fernere europ. Sp.: *Siculus* Pic. Sci. — *C. rufus* Oliv. Ent. IV, 74 bis, 3, t. 1, fig. 3 [1795] S.-Am. Das Ex. im Mus. Wiesbaden ist die Type. **Bickhardt**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 26.

Dendrophagus Schönh. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 458. Je 1 Sp. im paläarkt. u. nearkt. Gebiet. Beschr. u. farb. von *D. crenatus* Payk. Taf. **14**, 2.

Laemophloeini. Best.-Tab. der Gatt. *Laemophloeus* u. *Lathropus*. **Calwer-Schaufuß**, p. 462.

Laemophloeus Steph. Diagnose. Larve. **Calwer-Schaufuß**, p. 462—463. In Gängen kleiner xyloph. Insekten, einige unter Handelsware usw. 2 Subgg. *Lamophloeus* s. str. u. *Cryptolestes*. Beschreibung von 5 Spp. p. 463—465. Farbige Abb. auf Taf. **13**: *L.* (s. str.) *monilis* F. Fig. 34, *L.* (Subg. *Crypt.*) *ferrugineus* Steph. Fig. 36 und sich anschließenden Formen. Liste fernerer europ. Spp. p. 465. — *L. ferrugineus* Steph., ater Oliv. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *L. Kraussi* Ganglb. Sachsenburg IX. 1916 gekätschert. **Hubenthal**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 377. — *L. notatithorax* **n. sp.** (2,25 mm; wahrscheinl. Nähe des *duplicatus* Waltl; Untersch.). **Obenberger** (**1**) p. 25—26 (Insel Elba). *L. delicatulus* **n. sp.** (2 mm; wegen eigentüml. Bildung des Halssch. Nähe des *duplicatus* Waltl, entfernt sich aber durch eine Reihe von Merkmalen) p. 26 (Griechenland). — *L. vernus* (p. 71), *orophilus* (p. 81) beide aus Bayern. **Strand** (Gistel) p. 86.

Monotoma Herbst. Diagnose. Palaearkt., nearkt. Reg.; unter faulend. Pflanzenstoffen, einige sind indifferente Ameisengäste. **Calwer-Schaufuß**, p. 452. Untersch. der Subgg. *Gyrocecis* u. *Monotoma* s. str. Beschr. von *M.* (s. str.) *picipes* Herbst p. 452—453. Liste fernerer europ. u. paläarkt. Spp. p. 453. — *M. picipes* im Baummulm geködert. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *M. spinicollis* Aub. Jungfernheide, VIII, 1910 (Wendeler), für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *M. longicollis* aus feuchtem Laub, „Augarten" in Brünn gesiebt. **Fleischer** (**1**) p. 263.

Passandrini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 465—466. Best. d. Gatt. *Laemotmetus* u. *Prostomis* s. str., *Laemotm.* (Gerst.) *rhizophagoides* Walk. aus d. äquator. Afr. mit Reis nach Deutschl. eingeschleppt.

Pediacus Shuck. Diagnose. Larve, Paläarkt., nearkt., unter Baumrinde. **Calwer-Schaufuß**, p. 460—461. Beschreibung von 3 Spp., p. 461—462, dar. *P. depressus* Hrbst. mit farb. Abb. Taf. **13**, 32. — *P. depressus* Herbst, Umgebung von Eisleben im Hause Landwehr No. 4, 21. V. 13. **Feige, C.** p. 206.

Phloeostichus. Diagnose. Larve. **Calwer-Schaufuß**, p. 462, 1 Sp. *Phl. denticollis* W. Redtenb. p. 462, farb. Abb., Taf. **13**, 33 (in Gebirgsgegenden unter Ahornrinde). — *Phl. denticollis* Redtb. Lissahoragebiet, unter Ahornrinde, selten. **v. Wanka, Th.** p. 280.

Platycantharus [**n. g.** 1857] *cucujiformis* (p. 29) Brasil. [schon Isis 1831 p. 308 aufgestellt]. **Strand** (Gistel) p. 86.

Prostomis Latr. Diagnose. Larve. Pal., Nearkt., ind. Region. **Calwer-Schaufuß**, p. 466. Beschr. u. farb. Abb. von *Pr. mandibularis* F., Taf. **13**, 19.

Psammoecus Latr. Diagnose. Pal., ind., aethiop. Reg. **Calwer-Schaufuß**, p. 456. Beschr. u. farb. Abb. v. *P. bipunctatus* F. p. 457 Taf. **14**, 4.

Silvanini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 453. Untersch.-Tab. der Gatt. *Airaphilus*, *Nausibius*, *Silvanus*, *Emporius* u. *Cathartus*.

Silvanus Latr. Diagnose. Larve. Biologie: unter Baumrinde, an pflanzlichen Warenvorräten; sollen nicht schädlich sein, sondern auf Kosten schädlicher Insekten; in allen Erdteilen. **Calwer - Schaufuß**, p. 454. Subg. *Orizaephilus* und *Silvanus* s. str. p. 455. Beschreibung von 5 Spp., dar. mit farbige Abb. auf Taf. **14**: *S.* (*O.*) *surinamensis* L. Fig. 5, *S.* (s. str.) *unidentatus* F. Fig. 6. Weitere europ. Sp., sowie mit Zigarren, Reis usw. eingeschleppte verwandte Formen. — *S. westerhauseri* (p. 23 u. 32) München. Als nom. nud. in Gistels „Enum. Col. Agri Monacensis". (1829) p. 30 u. von G. zum erstenmale in Isis 1831 p. 309 beschr., was er aber 1857 nicht erwähnt. **Strand** (Gistel) p. 86. — *S. unidentatus* im Baummulm, geködert. **Fleischer** (**1**) p. 265.

Uleiota Latr. (= *Brontes* F.). Diagnose. Ganz flach. Beschr. der Larve. 1 Sp. in allen Erdteilen. *U. planata* L. Beschr. farb. Abb., Taf. **14**, 3. **Calwer-Schaufuß**, p. 457. — *U. planata* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

Uleiotini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 457. Übersicht über die Gatt. *Uleiota* u. *Dendrophagus*.

45. Cryptophagidae.

Cryptophagidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 467. Übersicht über die Gruppen *Atomariini*, *Telmatophilini* u. *Cryptophagini*.

Anterophagus Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 473—474. Pal. u. nearkt., 2 Spp. beschr. der farb. abgeb. *A. Silaceus* Herbst. Taf. **14**, 8.

Atomaria Steph. Diagnose. Larve. 2 Untergatt. *Atomaria* u. *Anchicera* p. 476. **Calwer-Schaufuß**, p. 476. Beschreibung von 3 Spp., dar. farb. abgeb. auf Taf. **14**: *A.* (*Anch.* C. G. Thoms.) *mesomelaena* Hbst. Fig. 15, *A.* (*Anch.*) *nigripennis* Payk. Fig. 16. Lange Liste fernerer europ. und paläarkt. Spp., usw. — *A. Herminae* Reitt. Lissohoragebiet. 1 Ex., für das Gebiet neu. **v. Wanka, Th.** p. 280. — *A. gravidula*, Jungfernheide VIII. 1910 (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *A. fuscata* Schönh., *pusilla* Payk, *ruficornis* Marsh Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 177. — *A. munda* in mit Mäusekot durchsetzten Strohresten. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *A.* (*Anchicera*) *Jurečeki*, **n. sp.** (1,35—1,50 mm; wahrscheinlich in d. Nähe der *gutta* Steph. u. *Godarti* Guilleb. Untersch. von den 3 verw. Formen). **Obenberger** (**1**) p. 23—24 (Südtirol: Rovereto, aus Moos gesiebt). — *A. lateralis* und *dactylia* (p. 11) beide aus Bayern, *parasitica* (p. 86) Mitteldeutschl. **Strand** (Gistel) p. 86. — *A. zetterstedti* Zett. (= *salicicola* Kraatz). **Champion** (**4**).

Atomariini. Best.-Tab. d. Gatt. *Ephistemus*, *Caenoscelis*, *Sternodea*, *Ootypus*, *Atomaria* u. *Grobbenia*. **Calwer-Schaufuß** p. 474—475.

Cryptophagini. Best.-Tab. d. Gatt.: *Pharaxonotha, Loberogosmus, Setaria, Macrophagus, Leucohimatium, Antherophagus, Paramecosoma, Henoticus, Pteryngium, Micrambe, Cryptophagus, Spaniophaenus* und *Emphylus.* **Calwer-Schaufuß** p. 468—469.

Cryptophagus Herbst. Diagnose. Larve. Artenreiche Gatt. in d. pal. u. nearkt. Region. **Calwer-Schaufuß** p. 469—470. Subg. *Cryptophagus* s. str. u. *Mnionomus.* Beschreibung von 4 Spp p. 470—472, dar. farbig abgebildet auf Taf. 14 *C. saginatus* Sturmm. Fig. 11 (auf der Tafelunterschrift steht irrigerweise *subvittatus*), *cellaris* Scop. Fig. 12, *lycoperdi* Hbst. Fig. 10. Lange Liste ferner. eur. u. paläarkt. Spp. usw. p. 472. — *Cr. quercinus* in einem alt. Weidenbaum, Mulm, „Augarten", Brünn; letzteren fing **Fleischer** (**1**) p. 264, bisher nur in einem großen Neste der *Formica rufa* zwischen den Wurzeln einer angebrochenen Eiche. „Augarten", Brünn. — *Cr. saginatus* u. *scutellatus* an verschimmelten Hyazinthen, im Keller; *Cr. scutellatus* in mit Mäusekot durchmengten Strohresten ebenfalls massenhaft, weniger häufig *saginatus, cellaris* u. *distinguendus.* **Fleischer** p. 265. — *Cr.* 3 Spp. im Baummulm, geködert. **Fleischer** (**1**) p. 264. — *Cr. validus* Kr. 1 Ex. bei Teschen aus Laub gesiebt. **v. Wanka, Th.** p. 280. — *Cr. subdepressus* Gyll. 16. VI. 14 im Seescharwalde für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *Cr. umbratus* im Höhleneingang der Ozaljer Höhle gesiebt. **Stiller** p. 371. — *Cr. cylindrus* Kiesw. 6. VIII. 1917 bei Luckenwalde (Lindenberg) unter Birken u. Kiefern; 7. IX. 17 bei Luckenwalde, Elstal unter verschied. Laubbäumen von Gras gestrichen; für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 374. — *Cr. scanicus* L. (Da) a. *patruelis* Strm., *dentatus* (nicht *tis*?!) Hbst., *dorsalis** Sahlbg., *acutangulus* Gyllh. Da. **Meyer, P.** p. 177 mit Ampergebiet, Oberbayern. — *Cr. redtenbacheri* (p. 10) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 86. — *Cr.* in hohlen Bäumen bei ein. Kolonie in Maksimir. **Stiller** (**2**) p. 132.. — *Cr.* (Subg. *Mnionomus* Woll.), *Heyrovskyi* **n. sp.** (2,35 mm; ausgezeichnete Sp.). **Obenberger** (**1**) p. 24 (Kroatien: Skrad, zus. mit *Lesteva Villardi* Rey, gesiebt; system. vor *croaticus* Reitt. gehörig).

Emphylus Er. Diagnose. Je 1 pal. u. nearkt. Sp. Gesetzmäßig bei Ameisen. **Calwer-Schaufuß** p. 473. Beschr. u. Färb. abgebild.: *glaber* Gyll. Taf. **14,** 9. — *E. glaber* Gyll. Spandau 1. IV. 1917, 7 Ex. in einem Nest von *Formica rufa* in d. Nähe der Havel, Wendeler. Ergänzungsnotiz. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279.

Ephistemus Steph. Diagnose usw. **Calwer-Schaufuß** p. 477—478. Beschr. u. farb. abgeb. *E. globulus* Payk. Taf. **14,** 17. Je eine fernere europ. u. paläarkt. Sp. — *Eph. fungifex* (p. 62) (Deutschl.). **Strand** (Gistel) p. 86. — *Eph. globulus* Payk., Anf. VIII bei Luckenwalde, unter Unkrauthaufen auf Äckern oft ganz rötliche Stücke mit der Nominatform. Ob unausgefärbte Ex.? Der Hinweis erscheint angebracht, da in den Best.-Tab. die Färb. als Merkmal benutzt wird, cf. Reitter, F. Germ. u. Kuhnts Tab.; für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zitschr. 1918 p. 375.

Grobbenia Holdh. aus mit *Gr. fimetarii* Hrbst. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 475, farb. Abb. Taf. 14, 14 (im Tintenpilz *Coprinus porcellanus*).

Micrambe C. G. Thoms. Diagnose. 1 Sp. beschr. u. farb. abgebildet *M. abietis* Payk. Taf. **14**, 13. **Calwer-Schaufuß** p. 469.

Ootypus (Ganglb.) *globosus* Waltl. E. b. md. (in Maulwurfsgängen). **Calwer-Schaufuß** p. 477.

Paramecosoma blattina (p. 11) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 86.

Sternodea Reitt. *Baudii* Reitt. Cro. Bosn. Gr. Carp. b. or. Toscana etc.) u. 4 weitere Spp. genannt. **Calwer-Schaufuß** p. 477.

Telmatophilini. Gatt. *Telmatophilus.*

Telmatophilus. Diagnose. Paläarkt., nearkt. Region. auf nassen Wiesen, Schilfrohr usw. Beschr. von *T. caricis* Ol. **Calwer-Schaufuß** p. 467. Liste ferner. europ. Spp. usw. p. 468.

46. Erotylidae.

Erotylidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 478. Nach Kuhnt etwa 1500 Spp. mit rund 100 Gatt., meist tropisch, mit Pilzduft von d. Nahrung. Gruppenübersicht *Erotylini, Triplacini, Dacnini, Xenoscelini* u. *Diphyllini* p. 479.

Erotylidae. Afrikanische. **Heller (1).** — Ergänzungen dazu. **Heller (2).**

Combocerus Bed. Diagnose. **Calwer - Schaufuß** p. 482. 1 Sp. *C. glaber* Schabl.

Dacne Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 482. Eur., Jap., einzeln in N.-Am., Ind., Afr. Beschreibung von 2 Spp. Farbige Abb. von *D. bipustulata* Thunbg. Taf. **22**, 1. Je 1 ferner. europ. u. paläarkt. Spp.

Dacnini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 481. Best.-Tab. d. Gatt. *Combocerus* u. *Dacne.* — *Dacnini* Heller, Entom. Blätt. Jarhg. 14, 1918 Heft 4/6, p. 140—141.

Diphyllini. Diagnose. In allen Erdteilen. Einzelne artenarme Gattungen. Best.-Tab. *Cryptophilus, Diphyllus* u. *Diplocoelus.* **Calwer-Schaufuß** p. 483.

Diphyllus Steph. Diagnose. Larve. **Calwer-Schaufuß** p. 483—484. Beschr. von *D. lunatus* p. 484, eine fernere europ. Sp. ist *D. frater* Aubé E. m.

Diplocoelus Guér. mit *D. fagi* Guér. Beschr. **Calwer-Schaufuß,** p. 484. Ferner paläarkt. Sp. *Dipl. humerosus* Reitt. Ca. Hierher *Cryptophilus* (Reitt.) *integer* E. md. m.

Episcapha Lac. Gattungstyp.: *vestita* Lac. Es ist zweifelh., ob sie überhaupt in der äthiop. Region vorkommt. Bemerk. zu den Spp. **Heller,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 4/6 p. 141. — *E. piciventris* Gorh. aus Old Calabar (S. Nigeria). Deutung. Morphologie. Typenvergleiche der verwandten Spp. Über die Merkmale in der Kuhntschen Bestimmungstab. Erotyl. 1909. Widersprüche in d. Tabelle. p. 140—141. Abänderung der Kuhntschen Tab. von No. 12 ab (vom Ref. gebrauchte Kürzungen: Hlschsr. = Halsschildseitenrand, Tggl. = Tangentiallinien; Pln. = Pleuralnähte, außerdem die gewöhnl. Kürzungen): A. Htarsen ziemlich walzenförmig, leicht konisch, useits mit fein und dicht wimperartig behaarter Filzsohle, deren 2. Gl. mindestens so lang wie breit ist, 4. Gl. größtenteils freiliegend, Fhlrkeule ungefähr doppelt so lang wie breit (Fig. 2). — B″. Der erhabene Hlschsr. fein u. schmal, am vord. u. hint. Ende etwas verbreitert u. daselbst in d. Regel mit rückenständig. Porenpunkt, der größer als etwa vorhandene entfernt gereihte Randpunkte ist, Fhlrkeule selten (nur bei *Linodesmus*)

mehr als 3mal so lang wie breit, Max.-Taster walzenförm. oder leicht konisch u. abgestutzt. — C'. 3. Fhlgl. so lang wie das 4., Mbrust zw. den Mhüften quer, Tggl. fehlend (Typus *vestita* Lac.): *Episcapha* Lac. — C. 3. Fhlgl. länger als das 4., Tggl. zuweilen vorhanden: *Episcaphula* Crotch. — B'. Der erhabene Hlschsr. sehr fein u. gleichbreit mit entfernt gereihten gleichkleinen Punkten, Fhlrkeule ungefähr 4mal so lang wie breit, Mbrust zw. d. Hüften mindestens so lang wie breit, Tggl. fehlend: *Linodesmus* Bedel. — B. Der erhabene Hlschsr. breit, etwas abgeflacht, gleichbreit oder nach hinten zu (bei der Ansicht von oben her) allmählich verschmälert, weder am vorderen, noch am hinteren Ende mit größer. Porenpunkt, Fühlerkeule ungefähr doppelt so lang wie breit, Tggl. vorhanden, Max.-Taster kurz eiförmig, flachgedrückt, vorn abgestutzt: *Scaphodacne* n. g. — A. Htarsen mehr oder weniger flach gedrückt, die einzeln. Gl. nach der Wurzel zu verjüngt, useits zottig behaart, die Filzsohle aus 3 übereinander geschobenen u. von einander gesonderten Teilen, 4. Tarsengl. in dem 3. mit seinem größten Teile (Abb. 1). — D^1. Pln. der Vbrust deutlich bis z. Vrand der Vbrust reichend: *Megalodacne* Crotch. — E^1. V.-, M.- u. Hhüften mit Tggl. — F^1. Vrand d. Vbrust m. Mittelhöckerchen (hierher d. Afrikaner: *grandis* F., *curvipes* Fairm., *natalensis* Fairm., *furcata* Gorh. u. die Amerikaner: *fasciata* F., *audouini* Lac. und *tortuosa* Lac.). — F. Vrand der Vbrust ohne Mittelhöckerchen: *heros* Say (aus N.-Amer.). — D. Pln. der Vbrust erloschen u. höchstens als kurzer, gebogener, von den Vhüften nach außen laufender Ast vorhanden: *Psephodacne* n. g. — G^1. Vhüften mit Tggl., hierher die südamerik. *quadrigutta* Ol. u. ostindische *Episcapha chapuisi* Dohrn. — G. Alle Hüften ohne Tggl., Mbrust zw. d. Mhüften länger als breit. — H^1. Letztes Keulengl. stark unsymmetrisch, 2. Keulengl. mehr als 3mal so breit wie lang (hierher die afrik. Spp. *substriata* Kolbe u. *grandipennis* Fairm.). — H. Letztes Keulengl. quer, leicht unsymmetr., 2. Keulengl. nur doppelt so breit wie lang (hierher *Episcaphula savagei* Crotch). — **4 n. spp. Bedel (1).**

Episcaphula (Gattungsdiagnose. Typ.: *amboinensis* Crotch). **Heller,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 4/6 p. 141 sq. Bemerk. zu den Spp.: *E. repanda* Klug. Beschr. usw. p. 142—43; *E. senegalensis* Cast. Beschr., irrtüml. Vaterlandsangabe Natal, statt Senegal. Kuhnts Angaben p. 143—144; *E. mouati* Guér. von Madagaskar p. 144; *E. obliquata* Lac. aus Senegal. Best.-Tab. der folg. Spp. *scenica* Gerst. (= *Episcaphula picturata* Gorh.), *nigropygidialis* Kuhnt, *senegalensis* Cast., *repanda* Dohrn (= Klug?), *tricolor* Duv., *tripunctata* n. sp., *minor* n. sp., *mouati* Guér., *cameruna latifasciata* subsp. n., *cameruna* n. sp. (zu *cameruna* gehört wohl *Episcapha cordata* Gorh.). — Beschreib. der neuen Spp.: *E. tripunctata* **n. sp.** (dunkel blutrot, Kopf, Beine, Flgld. schwarz, letzt. zuweilen an der Spitze etwas dunkelrot, immer mit 2 orangegelben Querbinden, vordere zackig, hintere halbmondförmig gebogen) p. 146—147 (S. Afr., Port Natal, als *E. mouati* Guér. im Mus. Hamburg bestimmt). *E. tripunctata* **subsp.** *lunulata* **n.** p. 147 (Deutsch-Ostafr., Kilimandjaro, Mus. Dresd.); *E. minor* **n. sp.** (*E. tripunctata* sehr ähnl., aber nur halb so groß usw.) p. 147—148 (Kamerun, Edea, Mus. Hamburg, Dresden); *E. cameruna* **n. sp.** (Körperumriß ähnl. wie bei *E. australis* Boisd. usw.) p. 148—149 (Ex. im Mus. Dresd., Hamb., Dahlem: Kamerun: SO.-Kam.:

Lolodorf, Buea), *E. cam.* **subsp.** *centralis* **n.** p. 149 (Zentralafr., Mus. Dahl.); *E. cam.* **subsp.** *latifasciata* **n.** (breite strohge be Deckenbinden usw.) p. 149—150 (Kamerun). (Mus. Dresd.). *E. cordata* gehört möglicherweise zu *C. caphodacne* u. steht offenbar *cameruna* sehr nahe p. 149. *E. neutra* Dohrn 1878 = *piciventris* Gorh. 1883, *E. rectesignata* Crotch 1876, *schweitzeri* Dohrn 1878 u. *crotchi* Gorh. i. l. sind sehr nahe verw., zum Teil kaum verschied. p. 137. — *E.* **Heller,** Entom. Blätt. Jhrg. 14, 1918 Heft 10/12 p 275. *E. nigropygialis* Kuhnt (nicht in *nigropygidialis* abzuändern) mit dem irrtümlichen Fundort „Darjeeling und Rhodesia", also anscheinend südlich von Sansibar über die ganze östl. Hälfte Südafr. vorkommend, p. 275; *E. minor* Heller von Lolodorf u. Mundame im Gegensatz zu den typischen, viel schöneren Stücken mit lebhaft rotem Halsschild u. gelben Deckenbinden, p. 275. *E. tripunctata* Heller ist eine sehr ausgeprägte Lokalrasse vom Kilimandjaro, p. 276. Die sekundären Geschlechtsmerkmale von *E.* p. 276. Neue Spp. usw.: **Heller,** t. c.: *E.* (*Cadne*) *tripunctata* **subsp.** *separata* **n.** (7,5—10,5×3—4,5 mm) p. 276—277 (Afr. occ., Kamerun, Lolodorf); *E.* (*Cadne*) *lindiana* **n. sp.** (Unterschiede von der nahestehenden *E. trip. lunulata* Heller, 11×4,5 mm) p. 277—278 ♂? (Afr. orient.: Lindi). *E.* (*Cadne*) *basipunctata* **n. sp.** (erinnert in der Färbung sehr an *tricolorata*; steht wahrscheinlich *E. bellopicta* Kuhnt sehr nahe; 7,5×3,2 mm) p. 278—279 (Afr. occ., Congo belg.: Kondué); *E.* (*Cadne*) *ruficornis* **n. sp.** (Größe, Körperform, Prosternum fast wie bei *E. minor* Heller, aber auffällig versch. durch Färbung u. Skulptur; 6,5—7,5×2,7—3 mm) p. 279—280 (Afr. occ.: Benguella); *E.* (*Cadne*) *ruficornis* **subsp.** *catangae* **n.** (a specie typ. differt: elytris fascia anteriore intrinsecus stria secunda determinata, inter striam secundam et tertiam longe reducta fere fascia secunda conjuncta; 7×3 mm); *E.* (*Cedna*) *sexsignata* **n. sp.** (mit langer Fühlerkeule u. gelblicher Thoraxmakel, matt fettglänzend, an *Linodesmus* erinnernd; 10,5—12×4,5—5 mm) p. 281—282 (Kamerun, Lolodorf); *E.* (*Cedna*) *tricolorata* **n. sp.** (am nächsten mit *E. tricolor* Duv. zu vergleichen, 12×5,5 mm) p. 282—283 Abb. 1 in toto (Uganda Brit., Mus. Dahlem). *E.* (*Decna*) *ornatissima* **n. sp.** (Größe der *tripunctata* (Heller; 11×4,8 mm) p. 283—284 Abb. 2 (Afr.? Mus. Dahlem). *E.* (*Lanugodacne*) *trifasciata* **n. sp.** (7×3 mm; Afr. orient.: Tanga). — *Sc.* Bestimmungsschlussel afrikan. *E.* Untergatt. u. Spp., hier für d Subgg. heraus genommen. **Heller** t. c. 1. Pronotum margine laterali sat lato, basin versus sensim attenuato, apice latissimo; prosternum lineis tangentialibus coxas superantibus, convergentibus: *Scaphodacne* Heller. — Pronotum margine laterali sat tenui, aequilato, solum basi apiceque plus minusve dilatato et hic plerumque puncto majore insculpto; antennae articulo tertio quarto longiore: *Episcaphula.* — 2. Prosternum sutura pleurali distincta, marginem anticum attingente, lineae tangentiales semper explicatae: 3. — Prosternum sutura pleurali obliterata, marginem anticum haud attingente, lineae tangentiales interdum deficientes: 13. — 3. Superficies glabra: *Cadne* **subg. n.** — Superficies pubescens: *Lanugocadne* **subg. n.** 17. — 5—12 behandelt die Spp. *cameruna, centralis* u. *latifascia* Heller, *basipunctata* **n. sp.** (vielleicht auch *bellopicta* Kuhnt), *repanda* Dohrn (? = Klug), *lindiana* **n. sp.**, *ruficornis* **n. sp.**, u. *rufic.* **subsp.** *catangae* **n.**, *minor* Heller, *mouati* Guér., *separata* **n. sp.**, *tripunctata* **n. sp.**, *trip.* **subsp.** *lunulata* **n.** — 13. Elytra seriebus

punctatis circiter 8, plus minusve tenuibus, antennarum clava articulo ultimo asymmetrico: *Cedna* **subg. n.**: 14. — Elytra confuse punctatis, seriebus punctatis nullis, antennarum clava articulo ultimo circulari, lineis tangentialibus omnibus desunt (sp. afric.?). *Decna* **subg. n.**; Sp.: *ornatissima* **n. sp.** — 14 — 16. Best. der Spp.: *tricolorata* **n. sp.**, *sexsignata* **n. sp.**, *tricolor* Duv., *trichroa* Crotch (*terminalis* Kuhnt davon versch. durch das Fehlen der Punktreihen auf den Decken); — No. 17—19 bestimmt *scenica* Gerst. (*picturata* Gorh., *trifasciata* **n. sp.**, *pygialis* Kuhnt u. *senegalensis* Cast. p. 286—288.

Megalodacne Crotch umfaßt nach Kuhnt, Col. Cat. P. 34, 79: 24 Spp., 6 nearkt. u. neotr., 1 paläarkt. (Japan); 4 orient., 13 äthiop. Spp. Versuche, die Gatt. in ihrer Verbreitung entsprechende natürliche Artgruppen zu zerlegen, scheiterten. Beispiel der Schwierigkeit an *M. fasciata* F. u. *heros* Say nachgewiesen. **Heller**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 4/6 p. 156—157.

Saccomorphus [*Morphoides*] *terrestris* (p. 74) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 86. — *M. dominula* **n. sp.** **Bedel** (2) (Madag.).

Scaphodacne **n. g.** Typus: *neglecta* **n. sp.**; die unter diesem Gattungsnamen ausscheidenden afrikan. *Episcaphula*-Spp. sind einander sehr ähnlich u. nahestehend, sodaß zur Zeit noch nicht zu entscheiden ist, ob es sich um Abänderungen oder Lokalrassen handelt. **Heller**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 4/6 p. 150. Best.-Tab. der Spp.: *rectesignata* Crotch, *rufipes* **n. sp.**, *schweitzeri* Dohrn, *trichroa* Crotch, *neutra* Dohrn, *neglecta* **n. sp.**, *negl.* typ., **ab.** *crotchi* **n.**, **ab.** *reducta* **n.**, **ab.** *producta* **n.** u. **ab.** *abbreviata* **n.** p. 151—152. Die Abb. 5—14 stellen die Flügeldecken mit den Schmuckflecken dar. *Sc. deminuta* **n. sp.** p. 152—153 Abb. 14 (S Kamerun: Joko, Ekok); *rectesignata* Crotch Abb. 8 p. 153 (Kamerun; Akem (Goldküste), von Dohrn im Mus. Stettin als *schweitzeri* bezeichnet); *rufipes* **n. sp.** p. 153—154 Abb. 7 (Kongostaat: Kondué, Mus. Dahl.); *schweitzeri* Dohrn p. 154—155 Abb. 5, 6 (Monrovia); *neutra* Dohrn = *piciventris* Gorh. p. 155 Abb. 13 (Ober. Kongo; Monrovia; Kamerun: Mundschi, Mundame; Brit. Uganda); *neglecta* **n. sp.** p. 155 Abb. 10 (Kamerun: Viktoria; Bibundi, Goldküste: Akim; von Dohrn auch als *schweitzeri* bezeichnet. Charakt. der oben genannten Abänderungen p. 156: **ab.** *reducta* **n.** aus Kamerun, Viktoria: **ab.** *producta* **n.** aus Kamerun, Gabun, Sibange; **ab.** *abbreviata* **n.** aus Gabun, Sibange; **ab.** *crotchi* **n.** vom oberen Kongo. — *Sc. trichroa* Crotch. Die Durchsicht reichlicheren Materials überzeugte Heller, daß die Sp. besser bei *Episcaphula* bleibt, folgt Beschreib. Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 10/12 p. 275 (Kamerun; franz. Kongo: Benito; Gabun).

Triplacini. Kurze Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 479. Übers. d. Gatt. *Tritoma* u. *Triplax*.

Triplax Payk. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 488—481. In allen Erdteilen; in Baumschwämmen usw.; sehr charakt. Geruch. Subgg. *Triplax* s. str. u. *Platichna* (s. str.) *Rossica* L. Taf. **22**, 3. Beschreibung von 3 Spp. p. 481, farb. Abb. von *Tr.* Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 481. — *Tr. violacea* (p. 53) Österreich. **Strand** (Gistel) p. 86.

Tritoma F. Diagnose. Larve. In allen Erdteilen. **Calwer-Schaufuß** p. 479. Beschr. u. farb. abgebildet *Tr. bipustulata* F. p. 479—480, Taf. 22, 2. Kurze

Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 480. — *Tr. bipustulata* F. Umgebung von Eisleben. Goldgrund, 19. III. 13 unter Stein. **Feige, C.** p. 206.

Xenoscelini mit *Xenoscelis* (Woll.) *costipennis* Fairm. E. m. Alg. (Unter Steinen). **Calwer-Schaufuß** p. 483.

47. Cataprochotidae.

Catoprochotus (Reitt.) *cremastogastri* Reitt. Ca. m. (b. *Cremastogaster subdentata* Mayr). **Calwer-Schaufuß** p. 484. — *Tr. bipustulata* F. Umgebung von Eisleben. Goldgrund, 19. III. 13 unter Stein. **Feige, C.** p. 206.

48. Phalacridae.

Phalacridae. Kleine Formen. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 484—485. Etwa 300 Spp. in allen Erdteilen; auf Blüten, *Phalacrus* teilweise in den von Brand- u. Rostpilzen befall. Ähren von Gramineen u. Cyperaceen. Übers.-Tab. über die Gatt. *Stilbus, Tolyphus, Phalacrus* u. *Olibrus* p. 485—486.

Olibrus Er. Diagnose, in allen Erdteilen. **Calwer-Schaufuß** p. 486—487. Beschreibung von 5 Spp. p. 487—488 dar. mit farb. Abb. auf **Taf. 12:** *O. millefolii* Payk. Fig. 15, *corticalis* Panz. Fig. 14. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 488. — *O. laichartingii* (p. 85) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 86. — *O. bicolor* F. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *O. affinis* Sturm f. *discoidea* Küst. Beelitz i. M. (Delahon, D. E. Z. 1917, 30) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *O. bicolor* F. a. *apicatus* Guilleb. u. a. *obscurus* Guilleb. erstere bei Luckenwalde (Elstal) u. Rauhes Luch, Anf. IX. 17), letzt. bei Luckenw. (Klosterheide, Elstal, Holbeck, im VIII. 17. Nominatf. bei Luckenw., für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 374.

Phalacrus Payk. Diagnose; in allen Erdteilen. Beschr. u. farbige Abb. von *Ph. fimetarius* F. (= *corruscus* Payk.) Taf. **12,** 13. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 486. — *Ph. fimetarius* F. a. *picipes* Steph., vereinzelt mit der Nominatform, bei Luckenwalde, wohl unausgefärbte Stücke. Für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 374.

Stilbus Seidl. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 489. Beschreibung von 3 Spp.; 2 weitere europ. Spp. zitiert. — *St. testaceus* Panz. Bei Luckenwalde nicht selten. Ex. mit mehr oder weniger tief gefurchten Flgld., die nicht als Mißbildungen zu benennen sind, obwohl dies bei verwandten Spp. mit solchen Flgld. geschehen ist. Für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 375. — *St. testaceus* **var.** *sulcatus* **n.** (Dorsalstreifen furchenartig vertieft, bei einig. noch tiefer als die Hauptstreifen). **Mader,** Col. Rundschau Jahrg. 6, 1917 Heft 10/12 p. 74.

49. Thorictidae.

Thorictidae. Kleine, sehr harte Käfer. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 489. Untersch.-Tab. von *Thorictus* u. *Thorictodes* p. 489—490.

Thorictus Germ. Diagnose. Gesetzmäßige Ameisengäste, teils Symphilen, teils Synoeken, die von den Leichen der Wirte u. von Abfällen leben; sondern vermutlich ein Sekret aus; etc. Etwa 40 ca. 2 mm große Spp. alle bis auf ein

Kapland-Sp., den Mittelmeergebieten angehörig. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 490. — Liste der paläarkt. Spp.

Thorictodes (Reitt.) *Heydeni* Reitt. in Aeg. Alg. (in Ga. u. Hisp. eingeschleppt, unter verdorbenen Reis gefunden). **Calwer-Schaufuß** p. 490.

50. Lathridiidae.

Lathridiidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 490—491. Larven meist noch unbek. Best.-Tab. der Gruppen. *Dasycerini*, *Holoparamecini*, *Lathridiini* u *Corticariini* p 491—492. Liste einiger Spp. — *Lathridiidae*, 3 Spp. in Baummulm, geködert. **Fleischer** (**1**) p. 264.

Cartodere C. G. Thoms. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 494—495. Beschr. v. *C. ruficollis* Marsh. in N.- u. M.-Eur., Med., Amer. b. häufig. In Schwämmen, auf verrott. Mist, auch in Storchnestern. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 494—495. Hieran schließt sich die Gatt. *Revelieria* u. *Metophthalmus*. Ein Subg. von *Cartodera* ist Subg. *Brerina* Belon. **Calwer-Schaufuß** p. 496. — *C. ruficollis* Marsh. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *C. elongata* Curt. Umgebung von Eisleben, Wormsleben, 26. IV. 18. **Feige, C.** p. 206.

Corticaria Marsh. Diagnose. Larve. **Calwer-Schaufuß** p. 495. Beschr. von *C. pubescens* Gyll. p. 496. Lange Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 496. Farb. Abb. v. *C. crenulata* Gyll. Taf. **14**, 19.

Coluocera punctata? an **n. sp.** ? (hat kleine, aber erkennbare Augen). Von Sorgono. **Krausse** (**1**) p. 120. — *C. pubescens* Gyllh., *longicornis* Hbst., *elongata* Gyllh. (Da.) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *C. fulva*, in mit Mäusekot durchsetzten Strohresten. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *C. melanocara* (p. 73) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 86. — Es reihen sich an diese Gatt. Vertreter der Gatt. *Melanophthalma* (Motsch.), *Migneauxia* (Jacquel); farb. Abb. von *C. crenulata* Gyll. Taf. **14**, 19.

Corticariini. Übersichts-Tab. über die Gatt. *Migneauxia*, *Corticaria* u. *Melanophthalma*. **Calwer-Schaufuß** p. 495.

Dasycerus sulcatus Brongn. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *D. sulcatus* Brongn., im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. *D. sulcatus* Brongn., farb. Abb. **Calwer-Schaufuß** Taf. **14**, 20.

Enicmus mit 2 Subgg. *Conithassa* u. *Enicmus*. Beschr. v. *E.* (*C.* C. G. Thoms.) *minutus* L. Liste ferner. europ. u paläarkt. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 494. — *E. minutus* L., *transversus* Oliv. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *E. fungicola* Thoms. 21. VI. 17 bei Luckenwalde, Elstal-Park, ein ganz rötliches Ex., zuvor daselbst mehrere normale. Für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 375.

Holoparamecini. Liste von Spp., die dazu gehören. **Calwer-Schaufuß** p. 496: *Holoparamecus* (Curtis), *Merophysia* (Lucas) u. *Coluocera* nebst Fundorten.

Holoparamecus caularum aus feuchtem Laube, „Augarten", Brünn. **Fleischer** (**1**) p. 263. Untergatt. von *Holop.* sind *Tomyrium* Reitt., *Calyptobium* Aubé.

Lathridiini. Übersichtstab. über die Gatt. *Lathridius*, *Enicmus*, *Partodere* u. *Metophthalmus*. **Calwer-Schaufuß** p. 492.

Lathridius Hbst. Diagnose. Larve. Ca. 50 Spp. in allen Erdteilen, an schimmeligem Holze, unter Laub, an Baumschwämmen, einzelne an Schleimpilzen. Subgg.

Coninomus, *Lathridius* u. *Lar.* **Calwer-Schaufuß** p. 492. Beschreibung von 4 Spp. p. 493—494, dar. mit farb. Abb. *L.* (s. str.) *angusticollis* Gyll. Taf. **14**, 18. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 494. — *L. nodifer* Westw. Eisleben: Mohrenapotheke im Garten, 23. III. 14; 26. III. 16; Hausberg 13. III. 13. **Feige, C.** p. 206. — *L. nodifer* Westw. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Latridius* [recte *Lathridius*] *herbaceus* Mark, *L. subterraneus* ebenda, *herborisans* u. *lignarius*; alle 4 p. 15 (Steiermark). **Strand** (Gistel) p. 86—87.

Melanophthalma gibbosa Hbst., *fuscula* Gyllh. (Da.) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyern, P.** p. 177. — *M. fuscula* im Maulwurfsnest, 7. III. Dotzheim, Wiesbaden. **Bickhardt** in **Hubenthal** (4, No. 60) p. 182.

Migneauxia spec. von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121.

Revelieria Perris siehe *Cartodere*.

51. Mycetophagidae.

Mycetophagidae. Diagnose. Larven; etwa 12 Gatt. und nicht eben zahlr. Spp.; pal. u. nearkt., in den Tropen spärlich. Mykophag, an Baumschwämmen; viele laufen sehr schnell. **Calwer-Schaufuß** p. 497. 2 Gruppen *Mycetophagini* u. *Esarcini*.

Atritomus (Reitt.) *univestis* Reitt. Ca. u. *irregularis* Reitt. Ca. occ. **Calwer-Schaufuß** p. 500. *Berginus* (Er.) *tamarisci* Woll. E. m. Madeira. Larve in den von *Rhinomacer attelaboides* zerfress. männl. Blütenkätzchen von *Pinus maritima* u. in den Eichengallen von *Andricus terminalis*. **Calwer-Schaufuß** p. 502.

Esarcini. 1 Spp. von *Esarcus*. **Calwer-Schaufuß** p. 502.

Esarcus (Reiche) (Subg. *Entoxylon* Ancey) *Abeillei* Ancey Ga. m. S. Si. (an dürren Ästen von Taxus u. Buchen); *Baudii* Seidl. Alp. marit. (Subg. *Esarcus* i. sp.) *Fiorii* Reitt. Calabr. **Calwer-Schaufuß** p. 502.

Eulagius (Motsch.) *acernus* Motsch. (Ca.) **Calwer-Schaufuß** p. 500.

Litargus Er. **Calwer-Schaufuß** p. 501. Diagnose. Larve. Über die Erde verbr., 3 paläarkt.; Beschr. u. farbige Abb. von *L. connexus* Geoffr. Taf. **14**, 25. Ferner. wird je 1 eur. u. pal. Sp. namhaft gemacht.

Mycetophagini. Best.-Tab. der Spp. *Berginus*, *Mycetophagus*, *Litargus*, *Triphyllus*, *Pseudotriphyllus*, *Typhaea* u. *Typhaeola*. **Calwer-Schaufuß** p. 497—498.

Mycetophagus Hellwig (= *Tritoma* Müll.). Diagnose, pal. u. nearkt. Region; Larven von Pilzmycel lebend, welches das Holz alter Eichen usw. durchsetzt. 2 Subgg. *Mycetophagus* s. str. u. *Philomyces*. **Calwer-Schaufuß** p. 498. Beschreibung von 5 Spp., p. 499—500, dar. mit farb. Abb. *p. multipunctatus* F. Taf. **14**, 23 u. *M.* (Subg. *Philom.*) *populi* F. Taf. **14**, 22. Liste ferner. europ. u. pal. Spp. Es reihen sich an Vertreter der Gatt. *Atritomus* u. *Eulagius*. — *M.*-Spp. aus der Umgebung von Eisleben: *M. decempunctatus* F. Bornstedt, 3. X. 17; 6. X. 17; 18. X. 17 an Rüsterschwamm; *M. atomarius* F. Hausberg 19. IV. 12; 30. IV. 17; 14. VII. 14; *M. multipunctatus* F. Helftaer Holz 4. IX. 13, Birkenschwamm; *M. populi* F. Wormsleben 26. VIII. 15, unter Pappelrinde. **Feige, C.** p. 206. — *M. populi* F., im kroatischen Montangebiet **Stiller** p. 364. — *M.*-Spp. aus Steiermark: *cisalpinus*, *corticalis* u. *quercetinus* (alle 3 p. 17: *parasitus* (p. 69) (Deutschl.). **Strand** (Gistel) p. 87.

Pseudotriphyllus (Reitt.) *suturalis* F. E. Germ., Bav. etc. u. *Colchicus* Reitt. Ca. **Calwer-Schaufuß** p. 498.

Satorystia (Reitt.) *Meschniggi* Reitt. von Hu. m ist in neuester Zeit durch Reitter von den Mycetoph. zu den *Bytur.* gestellt. **Calwer-Schaufuß** p. 501.

Triphyllia (Reitt.) *Koenigi* Reitt. Ca. **Calwer-Schaufuß** p. 498.

Triphyllina (Reitt.) *Lederi* Reitt. Ca. **Calwer-Schaufuß** p. 498.

Triphyllus Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 498. Beschr. u. farbige Abb. v. *Tr. bicolor* F. Taf. **14**, 24. — *Tr. bicolor* F. Umgebung von Eisleben. Helftaer Holz, 25. VIII. 13, an Schwämmen. **Feige, C.** p. 206.

Typhaea Curtis. **Calwer-Schaufuß** p. 501, 1 kosmop., mehrere überseeische Spp. Beschr. u. farbige Abb. von *T. stercorea* L. (= *fumata* L.) Taf. **14**, 26. — *T. stercorea* L. (Da.) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Typhaeola (Ganglb.) *maculata* Perris E. m. Alg. **Calwer-Schaufuß** p. 502.

52. Sphindidae.

Sphindidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 502. In der paläarkt. Fauna bis Japan, in d. nearkt. bis nach Mittelam. 2 Gatt. Übersicht: *Sphindus* u. *Aspidiphorus.*

Aspidiphorus Latr. mit der Beschr. v. *A. orbiculatus* Gyll. **Calwer-Schaufuß** p. 502. Fernere eur. Sp. ist *Asp. Lareynii* Jacquel A. Ga. m. Ca. u. die paläarkt. *confusus* Reitt. Araxes.

Sphindus Chevr. mit der Beschr. von *Sph. dubius* Gyll., als Imago u. Larve in Baumschwämmen (*Reticularia hortensis, Licogala miniata*). **Calwer-Schaufuß** p. 502. Eine weitere europ. Sp. ist *Sph. grandis* Hampe: Cro. Macedon.

53. Lyctidae. Vacant.

54. Cisidae (= Cioidae = Cissidae).

Cisidae. Diagnose. Leben in Baumschwämmen und Pilzen. Best.-Tab. d. Gatt. *Octotemnus, Rhopalodontus, Xylographus, Cis, Ennearthron, Diphyllocis, Cisarthron.* **Calwer-Schaufuß** p. 503.

Cis Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 503. Artenreiche Gatt., in allen Erdteilen; als Larv. u. Käfer in Baumschwämmen. Übers. üb. d. Ugatt. *Hadraule* u. *Eridaulus.* Beschr. u. farbige Abb. v. *C. boleti* F. Taf. **21**, 1. Lange Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 504. — *C. bidentatus* Oliv. Umgebung von Eisleben: Seeburg 18. IV. 14, in Weidenschwämmen. **Feige, C.** p. 206. — *C. bicornis* Mell. Leipe-Spreewald 19. IV. 1917 in trockenem Weidenschwamm. Für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *C. boleti* Scop. u. *festivus* Gyll., im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *C. nitidus* Hbst. Da, *boleti* Scop., *micans* F., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *C. hispidus* Gyll. v. *albohispidulus* Reitt., im Lissahoragebiet, aber selten. **v. Wanka, Th.** p. 280. — *C. septembris* (p. 8) Steiermark, *C. familiaris* (57) (Bayern). *C. polypori* (p. 75) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 87.

Ennearthron Mellié. Diagnose in, Baumschwämmen. **Calwer-Schaufuß** p. 504. Beschr. u. farbige Abb. v. *cornutum* Gyll. Taf. **21**, 2. Kurze Liste weiter, europ. Spp.

Octotemnus Mellié. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 505. 2 Ugatt. *Octotemnus* s. str. u. *Orophius*. Beschreibung von 2 Spp., dar. m. farb. Abb. *O.* (*Orophius* Redtenb.) *mandibularis* Gyll. Taf. **21**, 3. Hierher noch Vertreter der Gatt. *Rhopalodontus* Mellié, *Diphyllocis* Reitt. u. *Cisarthron* Reitt. **Calwer-Schaufuß** p. 504. — *Rh. gyllenhali* p. 69 (Bayern). **Strand** (Gistel) p. 87.

55. Colydiidae.

Colydiidae. Diagnose. Von verschiedener Körperform oblong oder gestreckt, lang walzig u. sehr schmal oder kurz u. breit. Beschr. der Larven; ca. 200 wenig artenreiche Gatt., in allen Erdteilen, besonders in d. Tropen. Unter Baumrinde, morsch. Holz, an Baumschwämmen u. Flechten, in d. Bohrgängen xylophager Käfer usw. **Calwer-Schaufuß** p. 505—506. Bestimm.-der Gruppen *Murmidiini*, *Orthocerini*, *Colydiini*, *Aglenini*, *Ditomini*, *Corticini*, *Apistini*, *Myrmecoxenini*, *Pycnomerini*, *Coxelini*, *Tarphiini*, *Deretaphrini*, *Anommatini*, *Bothriderini* u. *Cerylonini*. p. 506—507. Beschr. von Gatt. u. Spp. p. 507—521.

Agelandia Hummleri **n. sp.** (schmutzig u. grau; robusteste u. größte Sp., die vor *grandis* Reitt. gehört; 3—5,3 mm). **Obenberger**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 58—59 (*S.* Italien: Gerace). Übersicht über die 3 folg. Spp. (Hsch. = Halsschild; Flgldr. = Flügeldeckenrippe): 1″. Der Kopf am Scheitel mit 2 länglichen, wenig auffälligen, einander genäherten kleinen Körnchen, der Seitenrand des Hschs. vor $^1/_3$ d. Länge am breitesten, dann zur Basis verengt, in d. Gegend der Mitte mit einer deutlichen Ausschweifung. — 2″. Robuster, wenig parallel, breiter, stärker gebaut. Der Hsch. breiter und kürzer, etwa $1^1/_6$ mal so lang wie breit, im vorderen Viertel am breitesten. Die Flgldr. ist schärfer u. höher, der Raum zw. dieser u. der Seitenrandkante fast gleichbreit, wie zwischen ihr und der Naht: *Hummleri* **n. sp.** (S.-Italien). — 2′. Schlanker, mehr parallel, zärtlicher gebaut. Der Hsch. ist länger u. schmäler, etwa $1^1/_4$ mal so lang wie breit, der Hsch. ein wenig weiter zur Basis (etwa im vorder. $^2/_5$ der Länge) am breitesten. Die Flgldr. sind niedriger, weniger stark ausgeprägt, der Raum zwischen ihnen ist ungleich breiter, der suturale Raum schmäler: *terricola* Reitt. (Korfu). — 1′. Der Kopf ohne deutlichere Körner am Scheitel. Der Halsschild im vorderen $^2/_5$ am breitesten, an den Seiten gleichmäßig gebogen, nach vorne u. zur Basis gerundet verengt, seitlich garnicht ausgeschweift. Der suturale Flgld.-Zwischenraum ist viel schmäler als der marginale: *grandis* Reitt. (Krim usw.).

Anommatini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 517—518. Hierher *Abromus* (Reitt.) *Brucki* Reitt. u. *A. Abeillei* Belon.

Apistini mit *Apistus* Motsch. **Calwer-Schaufuß** p. 513.

Anommatus Wesmael. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 518. Beschr. von *A. duodecimstriatus* Mull. Ferner. europ Spp.

Aulonium Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 508. Paläarkt. u. nearkt. Reg., besonders in d. neotrop.; Beschreibung von *A. trisulcum* Geoffr. farb. Abb. Taf. **13**, 19. Eine weitere eur. Sp. ist *A. ruficorne* Ol. E. md. Med.

Bothrideres Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 519. In allen Erdteilen, im Holze, in den Gängen xylophag. Insekten. Beschr. u. farbige Abb. von *B. contractus* F. Taf. **13**, 25. Eine weitere eur. Sp. ist *B. interstitialis* Heyd. — Es schließt sich *Ogmoderes* (Gangl.) an.

Bothroderes [recte: *Bothrideres*] *gyllenhali* (p. 6 u. 45) München. **Strand** (Gistel) p. 87.

Bothriderini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 518—519. Verschied. Gatt. in mehrer. Erdteilen, Best.-Tab. der pal. *Bothrideres* u. *Ogmoderes.*

Cerylon Latr. Diagnose. Larve. **Calwer-Schaufuß** p. 520. Beschreibung von 2 Spp., dar. mit farb. Abb. *C. histeroides* F. Taf. **13**, 27. Liste ferner. europ. u. pal. Spp. p. 521. Hieran schließt sich der wiederholt in Frankr. (Rouen!) eingeschleppte *Euxestus* (Woll.) *Parki* Woll. aus Madeira u. var. *erythaeus* Chevr. — *C. histeroides* im Baummulm geködert. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *C. ferrugineum* Steph. Umgebung von Eisleben: Junkernholz, 20. III. 12, in altem Birkenholz, Hausberg, 30. IX. 17, gesiebt. **Feige, C.** p. 206. — *C. histeroides* F. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *C. graecum* **n. sp.** (2,5 mm; gehört zu *histeroides* F. Unterschiede). **Obenberger** (**1**) p. 26 (Griechenland).

Cerylonini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 519. Best. d. Gatt. *Cerylon* u. *Philothermus.* Einige hierhergehörige Spp. *Philothermus* (Aubé) *Montandoni* Aubé aus Rumän. (im Jard. des Plantes in Gewächshäusern) u. *Pachyochthes* (Reitt.), *Edithae* Reitt. v. Talysch p. 520.

Cicones Curtis. Diagnose. Pal., nearkt., ind. Jap. bis Ceylon, unter Baumrinden. **Calwer-Schaufuß** p. 512. Beschr. u. farbige Abb. v. *C. variegatus* Hellw. Taf. **13**, 18; 2 weitere eur. Spp. — *C. variegatus* Hellw. **Stiller** p. 364 im kroatischen Montangebiet. An *Cicones* schließen sich an Vertreter der Gatt. *Xylolaemus* (Redtenb.), *Endophloeus* (Er.) u. *Lado* (Wank.). **Calwer-Schaufuß** p. 512.

Colobicus Latr. Diagnose. Unter Rinden von Laubhölzern u. in Baumschwämmen. Beschr. u. farbige Abb. v. *C. marginatus* Latr. **Calwer-Schaufuß** p. 510—511 Taf. **13**, 16 Hier schließt sich *Niphopelta* Reitt an.

Colydiini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 507. Best.-Tab. v. *Colydium* u. *Aulonium.*

Colydium F. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 507. Ist namentl. in Zentr.- u. Südamerika artenreich, in N. Am. u. bei uns nur je 2 Spp. p. 507—508. Beschr. u. farbige Abb. auf Taf. **13** von *C. elongatum* F. Fig. 20, *C. filiforme* F. Fig. 21.

Corticini mit *Corticus* Latr. u. Subg. *Ceropachys* Costa. **Calwer-Schaufuß** p. 513.

Coxelini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 513. Best.-Tab. d. Gatt. *Diodesma* u. *Coxelus.*

Coxelus Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 514. In d. pal. u. nearkt. Zone. Beschr. u. farbige Abb. v. *C. pictus* Sturm Taf. **13**, 14. Hieran schließen sich namhaft gemachte Vertreter folg. Gatt. *Lastrema* Reitt., *Lyreus* Aubé. — *C. pictus* Sturm im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

Dechomus nebst Var. (Jaquel.) *sulcicollis* G. Verbr., im Mulm alter Bäume. **Calwer-Schaufuß** p. 515.

Deretaphrini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 516—517. Best.-Tab. d. Gatt. *Teredus* u. *Oxylaemus.*

Diodesma Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 513—514. Nur 3 pal. Spp. Beschr. u. farbige Abb. von *D. subterranea* Duponchel, Taf. **13**, 13. Aufzähl. von

2 weit. Spp. — *D. subterranea* Duponch. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

Ditoma Herbst. Diagnose. Unter Baumrinde, in allen Erdteilen. **Calwer-Schaufuß** p. 510. Beschr. u. farbige Abb. von *D. crenata* F. Taf. **13**, 15. — *D. unicolor* (p. 12) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 87.

Ditomini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 509. Best.-Tab. d. Gatt. *Ditoma*, *Colobicus*, *Synchita*, *Cicones*, *Endophloeus*, *Xylolaemus*.

Drimones [**n. g.** 1857] *antricola* (p. 38) Algarbia. Locus systematicus ad *Sarrotrium*. **Strand** (Gistel) p. 87.

Endophloeus Markovichianus Piller unter Buchenrinde in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (**2**) p. 136.

Euditomum [anscheinend **nom. nov.** (1857) pro „*Ditoma* auct."] *unicolor* (p. 26) München. **Strand** (Gistel) p. 87.

Murmidiini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 521. Vorwieg. in Mittel- u. südl. N Am., 1 Sp. durch Handel über mehrere Erdteile verbr.

Murmidius Leach. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 521. Eine weitverbreitete u. 2 mittelamer. Spp. Beschr. von *M. ovalis* Beck. p. 521 Eur. Hamburg, Jap., N. Am. Unter Reis u. Galläpfelvorräten u. unter altem Stroh u. Heu in Lagerhäusern.

Myrmecoxenini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 516. Nur 1 Gatt. *Myrmecoxenus* Chevr.

Myrmecoxenus Chevr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 516. Pal. u. neark⁴. unter faul. Pflanzenstoffen. Beschr. von *M. subterraneus* Chevr., ist myrmekophil. Fernere europ. Spp.

Niphopelta (Reitt.) *imperialis* Reitt. Ca. **Calwer-Schaufuß** p. 510.

Orthocerini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 512. 3 pal. Gatt.: *Orthocerus* Latr., *Diplagia* Reitt., *Helioctamenus* (Schauf.).

Orthocerus Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 512—513. In d. paläarkt. Reg. 2 Spp. Beschr. u. farbige Abb. von *O. clavicornis* L. = *muticus* L. Taf. **13**, 12. Eine weitere europ. Sp. ist *O. crassicornis* Er. Hieran reihen sich Vertreter der Gatt. *Diplagia* Reitt. u. *Helioctamenus* Schauf.

Oxylaemus Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 517. Wenige Spp. im pal. u. neark. Gebiet. Beschr. u. farbige Abb. von *O. cylindricus* Panz. Taf. **13**, 23. Fernere europ. Sp.: *Ox. caesus* Er. — Hier schließen sich Vertreter der Gatt. *Teredus* an.

Pycnomerini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 515. In allen Erdteilen; im morschen Holz alter Bäume. Best.-Tab. der Gatt. *Pygnomerus* u. *Dechomus*.

Pycnomerus Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 515, in allen Erdteilen, namentlich in Neu-Seeland. Untersch. der Subgg. *Pycnomerus* u. *Pycnomeroplesius*. Beschr. u. farbige Abb. von *P.* (s. str.) *terebrans* Ol. Taf. **13**, 26. Fernere eur. Sp. (*Pycn.*) *inexpectatus* Jacq. p. 515—516.

Synchita Hellw. Diagnose **Calwer-Schaufuß** p 511 Paläarkt., nearkt., neotr., Capverde Ins. u. Mauritius. Unter abgestorb. Baumrinden. Beschr. u. farbige Abb. v. *S. humeralis* p. 511—512, Taf. **13**, 17. Aufzählung von 2 weiteren eur. Spp.

Tarphiini mit d. Gatt. *Langelandia* Aubé nebst Subg. *Paganettia*; *Agelandia* Reitt. u. *Tarphius* Er. **Calwer-Schaufuß** p. 506, 515.

Teredus (Schuck. = *Teredosoma* Curtis) *cylindricus* Oliv. unter Buchenrinde, in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (2) p. 136.

56. Endomychidae.

Endomychidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 522; über alle Erdteile verbreitet, in den gemäßigten Zonen aber verhältnismäßig spärlich vertreten; Hauptentwickl. auf den Sundainseln. 500 Spp. Larven u. Käfer leben von Pilzen, die meisten von Baumschwämmen, einige *Lycoperd.* v. *Lycoperdon-* u. *Bovistus*-Arten, d. meisten v. Baumschwämmen, Mycetaeinen von Schimmelpilzen. *Trochoideus* u. *Pleganophorus* sind echte Ameisengäste. **Calwer-Schaufuß** p. 522. Untersch.-Tab. der Unterfam. *Endomychinae*, *Trochoideinae*, *Sphaerosominae* u. *Mycetaeinae*.

Aclemmysa (Reitt.) *Solarii* Reitt. I. **Calwer-Schaufuß** p. 524.

Agaricophilus (Motsch.) *reflexus* Motsch. Ca u. a, c. *subaeneus* Reitt. Ca. **Calwer-Schaufuß** p. 524.

Ancylopus (Costa) *melanocephalus* Ol. Si. u. var. *pictus* Wiedem. **Calwer-Schaufuß** p. 526.

Cerylus (anscheinend **nom. nov.** pro *Cerylon* auctorum) *populi* (p. 7 u. 47) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 8.

Clemmys (Hampe) *troglodytes* Hampe. A. (Wiener Prater! In Löchern u. Spalten alter Bäume) Cro. **Calwer-Schaufuß** p. 524.

Dapsa Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 526. Mitteleur., Mittelmeergebiet, Kaukasus. Untersch. der beiden Subgg. *Dapsa* s. str. u. *Phylira*. Beschr. v. *D.* (s. str.) *denticollis* Germ. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 526. Hier schließt sich *Hylaia* an.

Endomychinae. Ganglbauer erkennt die Einteilung in 2 Unterfam. auf Grund der Zungenbildung nicht an. **Calwer-Schaufuß** p. 525 schließt sich ihm an. Übersichtstab. über die Gatt. *Dapsa*, *Hylaia*, *Mycetina* u. *Endomychus*. — Ihnen schließt sich *Ancylopus* an.

Endomychus Panz. Diagnose. Die bunte Larve lebt frei auf Baumschwämmen. 3 pal., 1 nearkt. Sp. **Calwer-Schaufuß** p. 529. Beschr. u. farbige Abb. v. *E. coccineus* L. Taf. **22**, 5 (in Gebirgsgegend., unter faulend. Rinden verschied. Laubbäume usw.). Eine weitere europ. Sp. ist *E. thoracicus* Charp. Hu. u. eine pal. *Armeniacus* Motsch. Ca. Armen. — *E. coccineus* L. Umgebung von Eisleben: Hausberg 22. III. 13, gesiebt, Anlagen, 5. X. 13 unter Ahornrinde in Anzahl. **Feige, C.** p. 206. — *E.* Spp. im Retyezát; *coccineus* L. 700—850. Mont. **Szilády** p. 115.

Eponomastus Buysson = *Symbiotes* Redtenb. Diagnose. Nur wenige paläarkt. Spp. Beschr. v. *E. latus* Redtenb. bei Ameisen. **Calwer-Schaufuß** p. 524. Kurze Liste fern. europ. Spp., p. 525. — cf. *Microchondrus*.

Hylaia (Redtenb.) *rubricollis* Germ. Hu. m., H. *Dalmatina* Kaufmann D. Herz., *podagrica* Guér. Ca. **Calwer-Schaufuß** p. 526. — *H. Rambouseki* **n. sp.** (2,8 mm; *dalmatina* bei oberflächl. Besichtigung *dalmatina* sehr ähnlich. Untersch. von dieser u. von *rubricollis* Germ.). **Obenberger** (1) p. 29 ♂ Taf. I Fig. 10 (Bulgar.: Visec.).

Liesthes (Redtenb.) *seminiger* Gyll. E. Ca. (unter morschen Buchenrinden) u. *L. ménétriesi* Fald. Ca. **Calwer-Schaufuß** p. 525.

Lycoperdina. Diagnose; in Pilzen. Pal., nearkt., ind., S. Afr. **Calwer-Schaufuß** p. 527. Übersicht über die Subgg. *Lycoperdina* s. str. u. *Golgia*. Beschreib. von 2 Spp. nebst farb. Abb. auf Taf. **22**: *L.* (s. str.) *bovistae* F. Fig. 8 u. *L.* (*Golgia* Muls.) *succincta* L. Fig. 7. Kurze Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp.

Microchondrus Woll. (= *Symbiotes* Redtb. = *Eponomastus* Buyss.). **Reitter**, F. Germ. III, 122.

Mycetaea Steph. Diagnose. 1 pal., 1 nord. u. 1 südafr. Sp. **Calwer-Schaufuß** p. 525. Beschr. von *M. hirta* Marsh. (in Kellern, unter schimmelndem Stroh u. an schimmeligen Fässern, an Hühnermist, usw. Oft zahlr. in Bienenhäusern [wohl wegen schimmelnden Wachses usw. Ref.]). Hier schließen sich an: Gruppe *Liesthini* mit *Liesthes* u. *Phymaphora* u. *Trochodeinae* mit *Pheganophorus*. — *M. hirta* im Baummulm, geködert. **Fleischer** (**1**) p. 261. — *M. hirta* an verschimmelten Hyazinthen im Keller massenhaft. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *M. hirta* aus feuchtem Laub, „Augarten" in Brünn gesiebt. **Fleischer** (**1**) p. 263.

Mycetaeinae. Diagnose. Namentlich über die nördliche Hemisphäre der Erde verbreitet. Gruppenübersicht *Mycetaeini* u. *Liesthini*. **Calwer-Schaufuß** p. 523. — *M.* Übers.-Tab. über die Gatt. *Mychophilus, Clemmys, Eponomastus* u. *Mycetaea*. **Calwer-Schaufuß** p. 524. Hierher gehören auch die Gatt. *Acclemysa* u. *Agaricophilus*.

Mycetina Muls. Diagnose. Pal., nearkt., indisch.; Beschr. u. farbige Abb.: *M. cruciata* Schall. Taf. **22**, 6 (in Gebirgsgegenden, unter morscher Rinde, besonders von Birken, im Mulme alter Buchen). Weitere eur. Sp. *N. apicalis* Motsch. Ca. **Calwer-Schaufuß** p. 528. — *M. cruciata* Schall. auf der Madonne, an einem Pilze kriechend. **Rapp** p. 53.

Mychophilus (Friv.), *minutus* Friv. Hu. Cro. Serb. (an den Wurzeln u. im Mulme alter Bäume); *Caspicus* Reitt., Lenkor. **Calwer-Schaufuß** p. 524.

Phymaphora (Newm.) *pulchella* Newm., Island. **Calwer-Schaufuß** p. 525.

Pleganophorus (Hampe) *bispinosus* Hampe Hu. (unter der Rinde alter anbrüchiger, von *Lasius brunneus* Latr. bewohnt. Eichen u. Buchen) Morea. **Calwer-Schaufuß** p. 525.

Sphaerosoma Leach (= *Alexia* Steph.). **Calwer-Schaufuß** p. 523. Beschreib. von 2 Spp. p. 523. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *Sph.* Unterschiede zwischen den jungen Larven (farbig, behaart, beweglich) u. den älteren (einfarbig, feist, träge). **Weber** p. 9. — *Sph. globosum* Strm., *pilosum* Panz. Da, a. *lunigerum* Reitt. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Sph. globosum* Sturm u. *pilosum* Panz. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *Sph.* Leach. Neue Studie über die Spp. Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 271—275: Zahl der Spp. jetzt 37. Apfelbeck teilte 1910 ein: A. Unbehaarte Spp.: *Lamprosphaerula*. — B. Behaarte Spp. — I. Vtarsen beim ♂ erweitert: *Neosphaerula* Apfelb. — II. Vtarsen einfach: *Sphaerosoma* s. str. Dazu noch *Arthrosphaerula* mit einfach. Tarsen beim ♂ u. schmälerem ersten Gliede der Fühlerkeule. *Lamprosph.* ist berechtigt, gegen die 3 anderen Untergatt. lassen sich Bedenken erheben. *Neosph.* hat nur 4 Spp.: *laevicolle* Reitt., dazu *merditanum, Sturanyi*, beide mit

einfach. Mitteltarsen, *shardangense* mit erweitert. Mitteltarsen. Bei sämtl. übrigen Spp. (*Sphaerosoma*) sind die Tarsen einfach, beim ♂ dicker als beim ♀, die Valenz der erweiterten Vtarsen bei *Neosph.* abgeschwächt; dieses Merkmal ist auch als Geschlechtsmerkmal von geringem prakt. Wert, weil wenig zugänglich. — *Sph. bosnicum* Reitt. ist keine besondere Sp., sondern eine var. von *laevicolle* Reitt. p. 273. *Sph. bosnicum* Apfb. = *Formaneki*. — Synon. dieser Spp.

Sph. laevicolle Reitt. v. *bosnicum* Reitt. — *Sph. Formaneki* Reitt. *bosnicum* Apf. (non Reitt.) — *Sph. antennarium* Apfb.

Sph. antenn. Apfb. ist dem *Formaneki* sehr ähnlich, hat aber weniger dichte Punktur, merklich kürzere, fast anliegende Behaarung. *Form.* ist rotrot, *ant.* dunkelbraun bis schwarz. *Sph. tatricum* Reitt. von *punctulatum* verschieden; *tatr.* in d. Westkarpathen, *carp.* im östlichen Teile ders. Vorkommen des letzt. in den Beskiden, wie Apfelbeck angibt, ist ein Irrtum. *Sph. latitarse* Apflb. (p. 498) ist = *maritinum* Reitt., diese hat mit *Seidlitzi* nichts zu tun. — *Sph.* (s. str.)? *hispanicum* **n. sp.** (1,4 mm; system. hinter der span. Art *meridionalis* Rtt., sie unterscheidet sich durch längere, ovale Gestalt usw., helle Färbung usw.) **Obenberger** (**1**) p. 28 (Nordspanien). *Sph.* (s. str.) *obscuricorne* **n. sp.** (1 mm, wahrsch. in d. Nähe des *Seidlitzi* Rttr., versch. durch die eigentl. Bildung) p. 28 (S. Bulgar.: Cepelare); *Sph.* (s. str.) *Purkynei* **n. sp.** (1,4 mm; wahrsch. in d. Nähe des *punctatum* Rtt.; Untersch.) p. 28—29 (Bulgar.: Cepelare). — *Sph.* Revision der Spp. der Balkanhalbinsel. **Apfelbeck** (**2**). — *Sph.* **Reitter** (**15**).

Sphaerosominae. Kurze Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 522, 1 paläarkt. Gatt.

Symbiotes gibberosus im Baumstumpf, geködert. **Fleischer** (**1**) p. 264 (siehe *Eponomastus*).

57. Mycetaeidae.

Mycetaea etc. siehe oben.

58. Coccinellidae.

Die von **Calwer-Schaufuß** p. 530—571 behandelten Formen können erst im nächsten Bericht aufgenommen werden.

Coccinellidae-Larven ziemlich langbeinig, öfters bunt gefleckt. **Weber** p. 7; Geschlechtsreife erst im folg. Jahre nach dem Schlüpfen p. 15.

Adalia bipunctata L. frischgeschlüpfte Käfer fraßen gierig die Puppen ihrer eigenen Sp., desgl. die härteren Käfer die jüngeren ihrer eigenen Art. Nach 14 Tg. nur 6 Stück von ca. 36 übrig. Auch erhärtete Käfer griffen sich an. Abb. 4 zeigt die Arbeit dieser Kannibalen an einem erhärteten Ex. **Krausse**, Arch. Naturg. Jahrg. 82, 1916 Abt. A 2 p. 79 (1917). — *A. bipunctata* L. im Retyezát, 600 Mont. **Szilády** p. 172. — *A. alpina* Villa an einem Grashalm, im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54. — *A. adscendens* (p. 81), Alp. Epidamiae summae. **Strand** (Gistel) p. 87.

Adonia variegata Goeze im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 49. — *A. variegata* Goeze v. *carpini* Fourc. im Retyezát, 600. **Szilády** p. 172. — *A. variegata* Goetze von Gesträuch geklopft in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Anatis ocellata L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Aphidecta obliteratus. 3 Aberr. bei Eisleben. Umgebung von Eisleben: a. *sex-notatus* Thunb., a. *fenestratus* Ws., a. *fumatus* Ws., alle 3 von den Neckendorfer Fichten, 29. X. 12. **Feige, C.** p. 206.

Bulaea Lichatschovii Hum., wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 64.

Calvia 14-*guttata* L. Umgebung von Eisleben: Kliebig, 3. V. 12. **Feige, C.** p. 266; *C.* im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Chilocorus bipustulatus L. von Gesträuch geklopft, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *Ch. caeruleus* (p. 42) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 87.

Chrysochloa. Zeit des Ausschlüpfens der Larve. **Weber** p. 1. cf. Übersicht (Ausschlüpfen p. 130).

Clitostethus arcuatus Rossi, Umgebung von Eisleben: Alter Friedhof 12. XI. 13. **Feige, C.** p. 206.

Coccinella conglobata L. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *C. distincta magnifica* Redt. am 16. V. in Königswusterhausen auf Populus alba an Blattläusen wiederum (cf. D. E. Z. 1916, 359) in Gesellschaft von *Formica cinerea* Mayr. **Schulze, P.,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1918 p. 430. — *C.* 5-*punctata* L., Dauer der Embryonalentwickl., 6—8 Tg. **Weber** p. 2. — *C.* 7-*punctata* L. im Retyezát, 600—2000. Mont. **Szilády** p. 172. — *C. decempunctata* L. ab. *lateripunctata* Gradl. Teschen, *C. dec.* **ab.** *disjuncta* **n.** (*conjuncta* Gradl. am nächst., versch. durch die fehl. Verbindung der Fleck. 5 u. 6) p. 280 (im erst. Frühj. 1916 im gräfl. Larischschen Schloßpark zu Freistadt, Österr.-Schles., beide für die Fauna neu. **v. Wanka, Th.** p. 280. — *C.* 10-*punctata* L. a. *Buddebergi* Heyd. a. *nassovica* Heyd. u. a. *austriaca* Schrank bei Luckenwalde. a. *austriaca* fehlt in Schilsky (1909), steht aber in Wse. Bestimmungstab. der *Cocc.* (1885) u. in Kuhnts Tab. (1912) für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 374. — *C. panormitana* (p. 8) Sicilien (p. 45 in Gistel nochmals als *Cocc. phalerata* beschr., dazu als Syn. *Epilachna panormitana* Gistel *prius* i. lit. [!] ohne Hinweis auf die Beschr. (p. 8). **Strand** (Gistel) p. 87. — *C.* 10-*punct.* v. 8-*punctata* Müll., im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *C.* 11-*punctata* L., *C. conglobata* L., *C. Dohblieri* Muls. von Gesträuch geklopft, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Cynegetis impunctata L. v. *palustris* Redtb. im Retyezát, 1100 Mont. **Szilády** p. 172.

Epilachna transatlantica (p. 87) Surinam. **Strand** (Gistel) p. 87.

Exochomus flavipes Thunb. von Gesträuch geklopft in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *E.* 4-*pustulatus*, *E. flavipes* Thunb. bei Agay, auf Gesträuch. **Rapp** p. 50.

Halyzia sedecimguttata L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** S. 364. — *H.* 14-*punctata* L. im Retyezát, 200 Mont. **Szilády** p. 172.

Hippodamia 7-*maculata* Deg. a. *germanica* Wse., vereinzelt bei Luckenwalde für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 374. — *H.* XIII-*punctata* L. f. *scutellaris* Wse. Luckenwalde (Delahon, D. E. Z. 1917, 30) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279.

Hyperaspis campestris Herbst, Umgebung von Eisleben: Goldgrund 24. V. 15; 30. V. 15, 11. V. 16, an Weißdorn. **Feige, C.** p. 206.

Myrrha 18-*guttata* L., Umgebung von Eisleben: Neckendorfer Fichten, 25. X. 11. **Feige, C.** p. 206.

Nephus bipunctatus Kug., in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *N. Redtenbacheri* Muls. 8. VI. 5. VII. 16,; am großen Eutiner See gestreift. **Künnemann**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *N. Redtenbacheri* Muls. bei Luckenwalde u. bei Berlin öfter Stücke, bei denen die helle Färb. der Flgl. bis zur Spitze reicht, während Reitt. in Faun. Germ. schreibt: Makel berührt keinen Rand u. auch nicht die Naht; ist bei Luckenwalde häufiger als die ähnliche *Pullus suturalis* Thnb.; nicht nur an feuchten, sondern auch an trockeneren Stellen; bevorzugt wohl Kieferwald; für die Mark Brandenburg neu. **Delahon**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 375.

Propylaea 14-*punctata* L. f. *merkeri* Wdlr. Dunkle Form. **Wendeler**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 177. — *Pr.* 14-*punctata* f. *suturalis* Wse. f. *lyra* Walt. Beetz-Sommerfeld (Wagner, E. Mitt. 1917, 270), für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 271.

Pullus ferrugatus Moll. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *P. subvillosus* ab. *pubescens* Panz. bei Agay, auf Gesträuch. **Rapp** p. 50. — *P. testaceus* Motsch. a. *concolor* Wse. kommt neben ab. *scutellaris* Muls. bei Teschen vor, für die Fauna neu; Nominatform noch nicht gef., die im Kaukasus vorkommt. **v. Wanka, Th.** p. 280.

Scymnus Redtenbacheri Muls., Umgebung von Eisleben: Seeburg, 1. IV. 16, gesiebt; **Feige, C.** p. 206. — *Sc. punctillum* Ws. von Eisleben: Mohrenapotheke, an Feigenblättern, 14. X. 14; 26. III. 16; Seeburg, 20. III. 18, gesiebt. p. 206. — *Sc. abietis* Payk. Da, *frontalis* F. Da, a. 4-*pustulatus* Suffr., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Sc. Apetzi* Mul. von Gesträuch geklopft, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *Cc. Apetzi* Muls., *Sc. interruptus* Goeze bei Agay, auf Gesträuch. **Rapp** p. 50. — *Sc. vulgatus* (p. 83) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 87. — *Sc.* Larve. **Arrow** (2). *capitatus* F. Biologie. **Arrow** (1).

Semiadalia notata Laich. im Retyezát, 800—1100. **Szilády** p. 172.

Subcoccinella 24-*punctata* 2 Aberr. bei Eisleben: Umgebung von Eisleben: a. *limbata* Moll. Goldgrund 17. IX. 12, Goldkopf, 28. IX. 12; a. 4-*notata* F. Helftaer Holz, 9. IX. 09; Eisleben 4. VII. 12. **Feige, C.** p. 206. — *S.* 24-*punctata* L., im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53.

Thea 22-*punct.* v. 20-*punctata* F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

3. Familiengruppe **Brachymera.**

59. Dermestidae.

Dermestidae. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe, 2—3 Mon., in tierisch., trockenen Stoffen. **Weber** p. 17. — *Dermestidae.* Diagnose, etc. **Calwer-Schaufuß** p. 591—592. — Übersicht über die Gruppen p. 592—593: *Dermestini, Attagenini, Orphilini, Megatomini, Anthrenini* u. *Trinodini.* Beschr. der Gatt. u. Spp. p. 593—607.

Anthrenini. Diagnose Larve. **Calwer-Schaufuß** p. 602—603. 1 Gatt. *Anthrenus.*

Anthrenus F. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 603—604. Ziemlich artenreich; im Freien auf Umbelliferen. Einige Spp. gehören zu den gefährlichsten Zerstörern von Insektensammlungen. Subgg.-Übersicht: *Florilinus*, *Helocerus*, *Anthrenus* s. str. u. *Nathrenus*. Beschreibung von 5 Spp. p. 604—606. Farb. Abb. von *A.* (s. str.) *scrophulariae* L. Taf. **15**, 1. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 606. — *A. verbasci* L. f. *nebulosa* Reitt. Berlin, in Wohnung 7. VI., 11. VI. 17 (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 179. — *A. verbasci* L. (*varius* F.) ist unser größter Museumsschädling, 20 %, auf *A. museorum* 4 %, *A. scrophulariae* L. ist selten 6 %. **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft p. 123. — *A.* (*Anthrenops*) *insulicola* **n. sp.** (2,7 mm; kleine reizende Sp. in die Nähe des *minor* Woll. (*albidoflavus*) Rtt., von dem sie hauptsächlich durch kleine Gestalt u. durch die Färb. versch. ist). **Obenberger (1)** p. 32 (Kephallenia).

Attagenini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 597. Wenige Gatt.

Attagenus Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 598. 2 Subgg. *Attagenus* s. str. u. *Landorus*. Beschreibung von 3 Spp. p. 598—599, dar. mit farb. Abb. *A.* (s. str.) *pellio* L., Taf. **14**, 32 u. paläarkt. Spp. p. 599. — *A. verbasci* L., wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 56. — *A.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 87. *A. subdiurnus* (p. 5) (Steiermark); *urbicola* (p. 67) u. *quisquiliorum* (p. 71). beide aus Deutschl.

Ctesias Steph. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 602. Beschr. u. farbige Abb. v. *Ct. serra* F. Taf. **14**, 36. — *Ct. serra* Fbr. die ♂♂ erscheinen 14 Tg. früher als die ♀♀. **Weber** p. 18.

Dermestes L. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 593. Leben von tierisch. Stoffen, Fleisch, Speck, Talg, Raupenbälgen, Pelz, Polster, in Museen usw. 2 Subgg. *Derm.* s. str. u. *Montandonia*. Beschreibung von 10 Spp. p. 594—597; dar. mit farb. Abb. auf Taf. **14**: *D.* (s. str.) *vulpinus* F. Fig. 27, *Frischi* Kugel. Fig. 28, *D.* (s. str.) *murinus* L. Fig. 30, *D. laniarius* Illig. Fig. 29, *D.* (s. str.) *lardarius* L. Fig. 31. Liste ferner. europ. Spp. p. 597. — *D. vulpinus* F. soll sich nach Riley, 7 mal häuten. **Weber** p. 4. — *D. frischi* Kugel. 3 Ex. in dem Kokon einer *Cimbex* sp. **Heyne,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 148. — *D. lardarius* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 177. — *D. Frischi* **subsp.** *Heyrovskyi* **n. Obenberger (1)** p. 32 (San Giovani di Medua, auf einer toten Schlange).

Dermestini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 593. 1 Gatt. *Dermestes.*

Entomotrogus (Ganglb.) *megatomoides* Reitt. Insektensammlungen schädlich. **Calwer-Schaufuß** p. 601. — *E. megatomoides* Rtt. ein sehr gefährl. Museumsschädling, nicht zu vertilgen. **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 46/6 p. 123.

Globicornis. Diagnose. Larven unter losen Baumrinden und im alten Holz, von Larvenhäuten und Insektenresten. Übersicht über die Subgg. *Hadrotoma* u. *Globicornis* s. str. **Calwer-Schaufuß** p. 600. Beschreibung von 3 Spp., dar. mit farb. Abb. *Gl.* (*H.* Er.) *marginata* Payk. Taf. **14**, 71. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *Gl. marginata* Payk., Umgebung von Eisleben: Seeburg, 10. V. 16; 17. V. 16, Vietzbachtal 12. VI. 12. **Feige, C.** p. 207. — *Gl. marginata* vereinzeltes Vorkommen in Museums-Sammlung. **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 4/6 p. 123.

Hadrotoma corticalis Eichh. Michendorf, Charlottenburg (Wendeler). **Wagner, P.,** Mitt. 1917, für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 270, 271. — *H. marginata* Payk. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 177.

Megatoma Samouelle. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 600. Beschr. u. farbige Abb. von *M. undata* L., Taf. **14**, 33. Kurze Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp.

Megatomini. Diagnose. Larven; in der pal., nearkt. u. neotrop. Region. **Calwer-Schaufuß** p. 599. Übersichtstab. über die Gatt. *Megatoma, Globicornis, Entomotrogus, Phradonoma, Trogoderma* u. *Ctesias* p. 599.

Orphilini. Diagnose. Nur 1 Gatt. **Calwer-Schaufuß** p. 607.

Phradonoma (Jacquel.) *villosum* Duftschm. Em. md. m.) (auf Umbelliferenblüten). **Calwer-Schaufuß** p. 601.

Trinodes Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 606—607. Artenarme Gatt. (pal., äthiop., indisch.). Beschr. u. farbige Abb.: *Tr. hirtus* F. Taf. **15**, 3. — *Tr. hirtus* L. Zur Lebensweise. **Theodor von Wanka,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 54—55. Verf. fand den Käfer zu Hunderten an den weißgetünchten Außenwänden von Obstdörrhütten, die aus Lehm gebaut, mit Stroh gedeckt und nur durch kleine Fenster notdürftig erhellt sind. Er lebt dort zusammen mit verschiedenen *Ptinus*-Arten. Kein Efeu in der Nähe! Sein Sohn las sie bei Mähr. Weißkirchen in einer verglasten Holzveranda aus Spinnengeweben, auf deren Faden sie mit großer Geschicklichkeit liefen. Auch dort kein Efeu! Die von Wradatsch zitierten Angaben beruhen also auf richtigen Beobachtungen. Spinnengewebe brauchen nicht eine Lebensform für den Käfer zu sein. Insektenreste, wie sie Spinnennetze tragen, finden sich auch wo anders, in hohlen Bäumen, Winkeln, Ecken alter Mauern, die auch für Efeu eine günstige Ansiedlungsstätte bieten. Aber nicht dieser lockt das karnivore Tier an.

Trinodini. Diagnose. 2 Gatt., dar. 1 nordamerik. **Calwer-Schaufuß** p. 606.

Trogoderma Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 601—602. In altem Holz, in S. Eur. auch in Insektensammlungen; über die ganze Erde verbreitet. Beschr. u. farbige Abb. von *Tr. versicolor* Creutz. Abgebildet ist *nigrum* Hbst. Taf. **14**, 35. Kurze Liste ferner. europ. Spp. — *Tr. versicolor,* vereinzelte Vorkommen in Museums-Sammlungen. **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, Heft 4/6 p. 123.

60. Nosodendridae.

Nosodendridae. Diagnose. Ausführl. Beschr. d. Larve, im ausfließ. Safte von Laubbäumen lebend, ähnlich modifiziert wie die im Wasser lebenden Larven von *Dytisc.* u. *Hydroph.* Nähren sich wahrscheinl. von *Dipt.*-Larven. **Calwer-Schaufuß** p. 608—609. 1 Gatt.

Nosodendron Latr. Giebt Zirptöne von sich; weit über die Erde verbr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 609. *N. fasciculare* Ol. Beschr. und farbige Abb. Taf. **15**, 5.

61. Cistelidae.

Cistela sericea Forst. im Retyezát, 1100—2000. **Szilády** p. 115.

Curimus erinaceus Duftschm. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *C. decorus* Steph. im Retyezát; 1300. **Szilády** p. 115. — *C. magličensis* **n. sp.**

(4.5 mm; in die Nähe des *decorus* Steff. u. des *abbreviatus* Sahlb.) **Obenberger** (**1**) p. 31 (Fundort nicht genannt; wohl Maglič bei Trnovičko); *C. ruficornis* **n. sp.** (3 mm; system. wahrsch. zu *caucasicus* Rttr., Unterschiede) p. 31—32 (Baskische Provinzen).

Octotemnus glabriculus Gyll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Pedilophorus auratus Duft. im Retyezát, 1960. **Szilády** p. 115.

Simplocaria semistriata F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — (*Trinaria*) *montenegrina* **n. sp.** (2 mm; Untersch. von *carpathica*). **Obenberger** (**1**) p. 30—31 (Montenegro, Südabh. des Maglic bei Trnovičko Jezero, aus Moos gesiebt).

Syncalypta spinosa Rossi im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *S. spinosa* Rossi im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *S. striatopunctata* **subsp.** *incisa* **n.** (Untersch. von der Stammform). **Obenberger** (**1**) p. 30 (Korfu, anscheinend höchst selten).

62. Byrrhidae.

Byrrhidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 609—610. Wenig umfangreiche Fam. Moosfresser. Nahrung der *Limn.* u. *Bothr.* noch nicht sicher; in allen Region. der Erde. Best.-Tab. der Gruppen: *Byrrhini*, *Lymnichini* u. *Bothriophorini*.

Bothriophorini. Schließen sich an *Limnichus* an. Gatt. *Bothriophorus* (Muls.) mit *B. atomus* Muls. Med. unter Detritus an salz. Sümpfen u. a. der Meeresküste. **Calwer-Schaufuß** p. 611.

Byrrhini. Über die ganze Erde verbreitet; Moosfresser. **Calwer-Schaufuß** p. 611. Best.-Tab. der Gatt. *Syncalypta*, *Simplocaria*, *Morychus*, *Pedilophorus*, *Carpathobyrrhulus*, *Cytilus*, *Curcimus*, *Byrrhus* u. *Porcinolus* p. 612.

Byrrhus L. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 616. Paläarkt. u. nearkt., einige Spp. in höheren Gebirgen. Übersicht über die 2 Subgg.: *Byrrhus* s. str. u. *Seminolus*. Beschr. v. *B.* (s. str.) *fasciatus* Forster nebst den Zeichn.-Abweich. von Reitter p. 616—617: *B. pustulatus* Forster p. 617—618. *B. pilula* L. p. 618. Abgebildet: *B. pilula* L. Taf. **15**, 9, *B. gigas* Taf. **15**, 8. Liste ferner. europäischer Spp. p. 618. — *B.* (Pillenkäfer) in den Hochgebirgsregion. 4 Spp. **Szilády, Z.** p. 68. — *B. fasciatus* Forst. und *fuscula* Rttr. Henningsdorf, VI. 16 im Käfergraben (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *B. pilula* L. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *B. fasciatus* Forst., auf dem Schneeberg Balaour, am Rande des Schneefeldes. **Rapp** p. 52. — *B. luniger* Germ. im Retyezát: 2000; *B. pilula* L. 600—1200 Mont.-Alp. **Szilády** p. 115. — *B.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 88: *B. genetta* (p. 60) Deutschl.; *tardigradus* (p. 68) Schweiz. u. Tiroler Alp.; *myops* (p. 81) (Rhätische Alp.), *strix* (p. 6) u. *viator* (p. 7) beide aus Steiermark, *subnivalis* p. 58 (Tiroler Alpen). — *B. pilula*. Larve. **Perkins.**

Cytilus Er. Diagnose. Vereinz. Spp. in d. paläarkt. u. nearkt. Region. Beschreib. von 2 Spp., dar. mit farb. Abb. *C. sericeus* Forster Taf. **15**, 10. **Calwer-Schaufuß** p. 615.

Curimus. Aufzählung einiger europ. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 618.

Limnichini. Leben an d. Ufern von Gewässern. Untersch.-Tab. von *Pelochares* u. *Limnichus*. **Calwer-Schaufuß** p. 610.

Limnichus. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 611. Über den größten Teil der Erde; an sandigen u. schlammigen Ufern; fliegen im Sonnenschein schnell auf. Beschreibung von 2 Spp., dar. farb. abgebildet *pygmaeus* Sturm Taf. **15**, 13. — *L. poecilochrus* (p. 57) Niederbayern. **Strand** (Gistel) p. 88. — *L. pumilio* **n. sp.** (1,5—2 mm; Untersch. von *aurosericeus*, kleiner usw.). **Obenberger** (**1**) p. 29—30 (Corfu).

Morychus Er. Diagnose; pal. u nearkt. Region. **Calwer-Schaufuß** p. 613. 2 Subgg. Untersch. *Morychus* s. str. u. *Lasiomorychus*. Beschr. u. farbige Abb. von *M.* s. str. *aeneus* F. Taf. **15**, 11. 2 weitere Spp., dar. 1 vom Subg. *Arctobyrrhus*, aus Norw. — *M. spinosus* (p. 6), *hypobrius* (p. 6) u. *pratensis* (p. 7) alle 3 aus Steiermark; *Syncalypta hystrix* (p. 6) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 88.

Pedilophorus Stepphany. Diagnose; palaearkt. u. Neuseeland. **Calwer-Schaufuß** p. 614—615. Untersch.-Tab. der Subgg. *Pedilophorus* s. str., *Lamprobyrrhulus* u. *Trichobyrrhulus*. Beschr. v. *P.* (*Lampr.*) *nitidus* Schaller p. 614—615. Kurze Liste ferner. europ. Spp., hieran schließt sich auch *Carpathobyrrhulus*.

Pelochares Muls. Diagnose. 2 Spp. *Pel. versicolor* Waltl u. *murinus* Baudi, beschr., letzt. aus dem Ca. nur erwähnt. **Calwer-Schaufuß** p. 610.

Porcinolus (Muls.) *murinus* nebst Aberr. **Calwer-Schaufuß** p. 618. Nur aufgezählt.

Simplocaria. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 613. Beschr. v. 2 Spp., davon mit farb. Abb. *S.* (s. str.) *semistriata* F. Taf. **15**, 12. Liste ferner. europ. Spp.

Syncalypta Stephens. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 618. Pal., nearkt. Reg., Ind. Oft mit Erdkruste überzogen, an sandig. Ufern von Gewässern. Untersch. der beiden Subgg. *Syncalypta* s. str. u. *Curimopsis*. Beschr. u. farbige Abb. auf Taf. **15** der 2 Spp. *S.* (C. Ganglb.) *setigera* Ill. Fig. 6, *S.* (s. str.) *spinosa* Rossi, Fig. 7. Liste ferner. europ. Spp.

4. Familiengruppe **Sternoxia.**

Die von Calwer p. 678 sq. behandelten Formen können wegen Raummangel erst im nächsten Bericht berücksichtigt werden.

63. Buprestidae.

Buprestiden-Larven mit in der Mundpartie kleinem einziehbaren Kopf (nicht „sehr großen Kopf" wie Reitter, F. Germ. III, 178 schreibt). **Weber** p. 8; Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 1—4 Jahr, in Holz. — *Buprestidae* in Maksimir. **Stiller** (**2**) p. 134. Schwärmen an sonnigen Holzschlägen, Fang mit dem Kötscher. *Anthaxia* in 3 Spp., *Trachys* u. *Agrilus*. — *Buprestidae* werden in der Berliner Umgebung immer seltener, infolge des Ausrodens alter Bestände u. Bäumen. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 397.

Buprestidae der südwestl. Staaten. **Burke** (**2**).

Acmaeodera malvina (p. 45) Ost-Pyrenäen. **Strand** (Gistel) p. 87. — *Ac. degener* Scop. bei Luckenwalde (Stackchen bei Holbeck) angeblich auf Blüten; aus eingeführtem Werkholz. Ob Fundorte zuverlässig. Nach Schilsky anscheinend weiter verbreitet, nach Reitter, F. Germ. sehr selten in Tirol u. Hessen. Für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918

p. 374. — *A. flavofasciata* Pill. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp**, p. 49. — *A. dsungarica* **n. sp.** (kommt in d. Nähe der *adspersula* Ill., *despecta* Baudi, *Warentzovi* Théry u. *reflexima rgo* Rtt.; hübsche Sp., erinnert an einige mediterrane Arten, z. B. *adsp* , charakt. wegen d. Baues d. Halssch., der Flgld. usw. weißlich behaart, dunkelbr. violett, mit gelbl. Makelchen auf den Flgld.; 6,5—7 mm). **Obenberger,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 1/3 p. 19—20 (Dsungarien). *A. Strandi* **n. sp.** (einfarbig dunkel bronzefarben, Flgld. glänzend, Halssch. im Grunde chagriniert, matt usw. Nähe von *adamantina* Rtt. Jedes Flginterva'l mit einer einfachen Reihe kurzer weißl. abstehender Schuppen; 5—7 mm) p. 20—21 (Transkaspien).

Agrilus Spp. Umgebung von Eisleben: *Agr. biguttatus* F. Helftaer Holz 7. VI. 15; Pfaffenfahrt 13. VI. 15. *Agr. big.* a. *aenescens* Schils., wie zuvor; *Agr. big.* a. *caeruleus* Schils., Helftaer Holz, 7. VI. 15. **Feige, C.** p. 207. — *Agr. pseudocyneus* Kiesew., *Solieri* Cast., *Reyi* Bauduer, *sinuatus* Oliv., *subauratus* Gebl., *cinctus* Oliv. u. *derasofasciatus* Lac., wärmeliebend. Verbreitung. Fundorte. **Huber,** p. 57; *Agr. sin.* u. *cinct. Reyi* u. *sub., derasofasc.* Vogesenrandzone, p. 91. — *Agr. panchlorus* Ab. 8. IX. 08 Beutiner Holz, für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *A. scaberrimus* Ratzbg. Bredow (Wagner, E. Mitt. 1917, 270) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *Agr. derasofasciatus* bei Agay, auf Weinreben, sehr vorsichtig fangen; der Schatten verscheucht ihn. **Rapp** p. 50. — *Agr. integerrimus* Ratz. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 49. — *Agr. elongatus* **var.** *Maksimirus* **n.** (von der Stammform durch messingfarbigen Körper unterschieden. Kopf u. Halsschild, sowie Basis der Flgld., letztere nicht abgegrenzt, kupferrötlich. Halsschild in der Mittellängsfurche mit feinem, vorn verkürztem Kielchen. Seitenfältchen vor der Basis kürzer, sehr schwach ausgeprägt. Sonst hauptsächlich durch die Farbe abweichend). **Stiller (2)** p. 134 (Kroatien: Maksimir). — *Agr. perparvus* **n. sp.** (dunkel olivenbraun mit smaragdgrüner Stirn; gehört in die Gruppe der mit *roscidus* Ksw. verwandten Spp., 4 mm). **Obenberger,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 1/3 p. 23 (Kaukasus: Kurus); *A. litura* **ab.** *zbraslavensis* **n.** (die Stammform ist mehr oder weniger hell olivengrün, oft mehr olivengrau gefärbt, Halsschild oft ein wenig mehr goldig, bei Prag fand Verf. Färb.-Aberr., die sich von der Stammform durch eine mehr getrübte Oseite der Flgld. u. durch den karminvioletten Vkörper unterscheiden, bei einig. Ex. ist der Vkörper gesättigt rotviolett) p. 23—24 (Böhmen, Tal der mittl. Moldau, Vrané n./VI., Zbraslav, Závist). *A. aladaghensis* **n. sp.** (gehört zur Gruppe der mit *graminis* verwandten Spp., hat viel breiteren Halsschild als *gram* , ganz andere Form der Stirn, der Flgld., Schildchen usw.; dunkel messingbraun. Unterschiede von *hastulifer* Ksw., recht interessant, wenig auffällig, 7 mm) p. 24 (Persien, Aladagh, Budschnurd, 1033 m, 1902). *Agr. Strandi* **n. sp.** (sehr hübsche, kleine Sp. aus der Gruppe des *Agr. cinctus* Ol., *antiquus* Muls., *Baobdil* Obenb., *beduinus* Obenb., *Uhagoni* Abeille. Schön goldig grün, die Stirn, die Füße u. Fühler mehr blau oder smaragdgrün; 5—6 mm), p. 24—25 (Algier). — *Agr. biguttatus* F. u. *laticornis* Illig. Von beiden Spp. gibt es die blauen Aberr. „*coerulescens*". Für die blaue Aberr. des älteren

biguttatus F. schlägt **Obenberger,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 213 den Namen **ab.** *hiemalis* **n.** vor. — *Agr. ater* **var.** *calicola* **n.** (für die kleine dunkle [dunkelmessingbraune bis schwarze] Rasse aus dem herzegow. Karst u. aus d. Balkan). **Obenberger,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36, p. 213; *Agr. betuleti* **ab.** *Fügneri* **n.** für *Agr. bet.* ab. *tristis* Fügn. nec *tristis* H. Deyr. 1864 aus Singapore. — *Agr. perparvus* **n. sp.** (4 mm; dunkel olivenbraun, mit smaragdgrüner Stirn; gehört in die Gruppe der mit *roscidus* Ksw. verwandten Spp.). **Obenberger,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 23 (Kurus, Kaukasus); *Agr. litura* **ab.** *zbraslavensis* **n.** (von der Stammform durch eine mehr getrübte Oberseite der Flgld. u. durch den karminvioletten Okörper unterschieden; bei einigen Ex. ist der Vkörper gesättigt rotviolett) p. 23—24 (Böhmen, Tal der mittleren Moldau; Vrané n./Vl., Zbraslav, Závist). *Agr. aladaghensis* **n. sp.** (7 mm; gehört in die Gruppe der mit *graminis* F. verwandten Sp. dunkel messingbraun, dem *hastulifer* Ksw. ähnlich. Unterschiede: viel breiterer Halsschild, ganz anders Form der Stirn usw.; recht interessante Sp., p. 24 (Persien: Aladagh, Budschnurd, 1033). *Agr. Strandi* **n. sp.** (5—6 mm; eine sehr hübsche kleine Sp. aus der Gruppe des *Agr. cinctus* Ob., *antiquus* Muls., *Baobdil* Obenb., *beduinus* Obenb., *Uhagoni* Abeille usw. Schön goldig grün, die Stirn, die Füße u. die Fühler sind mehr blau- oder smaragdgrün) p. 24—25 (Algier). — *Agr. abyssinicus* **n. sp.** (sehr schön dunkelblau. Von allen Spp. der *croceivestris*-Gruppe recht verschieden, durch die prachtvolle Färbung auffallend). **Obenberger,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 209 (Abessyn.: Dire-Daoua u. Süd-Ägypt.) — *Agr.* Neue exotische Spp. **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 3/6 p. 32—37: *Agr. tomentosulus* **n. sp.** (5,2 mm; olivengrün, Stirn smaragdgrün, *Agr. roscidus* nicht unähnl.; unauffällige Sp.) p. 32 (Ostind.). *Agr. colonorum* **n. sp.** (10 mm; violettschwarz, wenig glänzend, Flgld. mit ein. breit. Längsrinne der Naht entlang; einigen paläarkt. Spp. wie *cinctus* Ol. usw. recht ähnlich) p. 32—33 (Zentralafr.: Tanganjika). *Agr. Gylecki* **n. sp.** (4,5 mm; dunkel violettmessingfarb., glänzend, Gestalt u. Form erinnern an *Agr. virid. obtusus* Abeille) p. 33—34 (Madag.); *Agr. dipoecilus* **n. sp.** (11,2 mm; erinnert an paläarkt. Formen wie *Agr. biguttatus* F., aber weit versch. u. infolge d. Runzl. u. Färbung leicht kennbar) p. 34—35 (Zentralafr.: Ukerewe; Deutsch-Ostafr.). *Agr. salomonicus* **n. sp.** (erinnert an die behaarten Formen der paläarkt. *roscidus* Ksw.-Gruppe; habituell ein. sehr groß. *rosc.* ähnlich 7,5 mm) p. 35 (Salomonische Inseln): *A. Heynei* **n. sp.** (wegen Schlankheit u. Bildung der Klauen, die an gewisse Nordam. erinnert, auffällig; 5—6 mm), p. 35—36 (Costa-Rica, 300', Surrubres). *A. aequatoris* **n. sp.** (in mancher Hinsicht mit *Heynei* Obenb. nahe verw.; 6,5 mm) p. 36—37 (Ecuador, Guayaquil). — *A. corax* **n. sp.** (8 mm; dunkelolivbraun, in Form u. Gestalt an *Agr. elongatus* Rossi erinnernd). Gehört system. nach *Agr. brodjaga* Obenb.; sie ist auch *Agr. Hoscheki* Obenb. sehr ähnl. Untersch. 4 Punkte). **Obenberger,** t. c. p. 39—40 (Ostsibir., Kitajskaja Sterana). — *Agr. viridis* **ab.** *Belial* **n.** (gehört zur großen Rasse, die O. in d. W. E. Ztg. als „I. Hauptrasse" bezeichnet hat. Färb. d. Useite blau, wie bei ab. *nocivus* Ratzb., Oseite dagegen überall tief schwarz, wenig glänzend. Von var. *calcicola* Obenb. (= *ater* auct.) wegen d. ganz abweich. Körperform u. wegen d. Färb. d. Useite, bei *calcic.* braunschwarz oder braun versch.) p. 40 (Niederösterr.:

Lunz) *Agr. betuleti* **var.** *supremus* **n.** (größ. als die Stammform, glänzend, hell olivgrün, gewölbtere, schmälere Stirn, robustere Gestalt, breitere, mehr cylind. Flgld., gröbere, weniger dichte, glänzende Querrunzelung des Halssch.; macht den Eindruck einer besonderen Sp.) p. 40 (Ostsib.: Kuzněck). — *Agr. proditor* **n. sp.** (9,6 mm; eine wegen der feinen Skulpt., robusten Gestalt, Färb. u. Behaarung, ebenso wie durch das Fehlen des Praehumeralleistchens leicht kenntlich). **Obenberger,** Col. Rundsch. Jahrg. 6, Hft. 7—9 p. 53—54 (China). — *Agr. aurichalceus* (p. 3 u. 40) Patria? (Nec Redtb. 1849) = *A. exilistis* **nom. nov.** Strd. **Strand** (Gistel) p. 87.

Anadora 1 **n. sp.** von **Hoscheck-Mülheim** (Afr.).

Ancylochira (recte *Buprestis*) *niphe* (p. 49) München. **Strand** (Gistel) p. 87.

Anthaxia 4-*punctata* L. am Groß Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. — *A. nitidula* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *A. sepulchralis* F. u. *A. Godeti* Lap. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *A. cichorii* Ol. u. *A. inculta* Grm. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 49. — *A. manca* Fbr., *fulgurans* Schrk. und *cichorii* Oliv., wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber,** p. 57—58; *A. fulg.* und *cich., manca.* Vogesenrandzone, p. 91. — *A.*-Formen. **Obenberger,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 22—23: *A. Perrini* **nom. nov.** pro *hirticollis* Abeille 1893 nec *hirtic.* Rey 1891. *A. salicis* **ab.** *longuisquamis* **n.** (Scutellartriangel blau, bei der *salicis* v. *semicuprea* Kryn ziemlich kurz, dreieckig; bei der n. ab. ist die blaue Makel lang trapezoidal u. fast zur Mitte der Flgldecken reichend, was dem Tiere ein auffälliges, ungewöhnliches Aussehen verleiht) p. 22 (Niederösterreich, Umgebung Wiens). *A. fulgurans* **var.** *muliebris* **n.** (starker Glanz, kleiner, schmäleren Habitus, mehr herzförm. verengter Halsschild, ♂♂ wie ♀♀ gefärbt: rot mit grüner Skutellarmakel; variabel) p. 22 (Ak-Chéhir, Anatolien; Kaukasus: Erivan). *A. corynthia* **ab.** *cyaneotincta* **n.** (glänzend, metallisch blauschwarze Oseite, darin korrespondierend mit anderen Aberr. der schwarzen *Anth.* [z. B. der *quadripunctata* L.], jedoch ist die blaue Färbung bei der n. var. viel mehr satt, viel heller, viel besser ausgeprägt), p. 22—23 (Syria: Jaffa). *A.* 4-*punctata* **var.** *attavistica* **n.** (groß, breit mit viereckig., parallels., erst vom vord. Drittel nach vorne gerundet verengtem Halsschild; deutl. weiß, sehr fein und dünn spärlich, halb anliegend behaarter Stirn. Von *Potanini* Ganglb. versch. durch die Bildung des Halsschildes usw.) p. 22—23 (Dsungaria: Karlyk Dagh, V.—VI., 1908). — *A. millefolii* **ab.** *Phryne* **n.** [**n. sp.** steht irrigerweise dabei] (versch. von der dunkl., meist zieml. matten, einfarb. Stammform durch die Färb. versch.: Flgld. braunkupferig; Halsschild ind. Mitte prachtvoll blaugrün, an d. Seiten mehr goldig, sehr auffallende Form). **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 3/6 p. 38 (Span.). *A. Lgockii* **n. sp.** (*obsoleta* Rttr. i. l.) (aus d. Gruppe des *A. mundula* Kiesw. Olivengrün; Kopf smaragdgrün) p. 38—39 (Caucas.: Elisabethpol). — *A.* Die zahlreichen von **Obenberger** im Arch. f. Naturg. beschr. Formen können Raummangels halber leider erst im nächsten Bericht gebracht werden.

Aphanisticus angustatus Luc. in Albaron auf Wiesen gekätschert. **Rapp** p. 4.

Archontas murinus L. im Retyezát, 800—1100. **Szilády** p. 115.

Buprestis coreana **n. sp.** (in Form u. Gestalt an die *haemorrhoidalis* erinnernd, dunkel violett messingfarben, glänzend, Stirn rot; Scheitel metallisch usw.) **Obenberger,** p. 50—51 ♂♀ (Korea, Soeul, China. Untersch. von d. ähnl. *japonica* Saund.). — *B.* Revision der nordamerik. Formen. **Nicolay** u. **Weiß** (**1**). *B. viridisuturalis* **n. sp.,** 1 **n. var.** — *B.* in Kalifornien. **Garnett** (**1**).

Capnodis tenebrionis **var.** *undulata* **n.** (auf den Flgld.; insbesondere auf d. hint. Hälfte d.s., mehr weniger zahlr., wellenförmige quer verlaufende Erhabenheiten, sonst wie Stammform). **Fleischer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 122 (Turkestan: Kapet-Dagh). — *C. mysteriosa* **n. sp.** (29 mm; erinnert an *indica* Cast., doch weit versch.). **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6, Hft. 7/9 p. 48—49 (Zentralasien). *C. tenebrionis* **var.** *deglabrata* **n.** (andere Struktur d. Flgld. als die Stammform) p. 49—50 (Syrien). *C. tenebrionis* **var.** *aequicollis* **n.** p. 50 (Syr.).

Chrysobothrips affinis **var.** *cavinithorax* **n.** (von sämtl. Varr. dieser variabl. Sp. durch Vorhandensein einer sehr schmalen, wenig auffällig, flachen, reliefart. Längsrippe in d. Mitte des Halsschildes versch.) p. 52 (Griechenland). — *Chr. affinis* Fabr. **form.** *Reinecki* **n.** (der kupfrige Mittelfleck fehlt vollständig, infolge dessen machen die Tiere einen kräftigen, monotonen Eindruck). **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 137 (Finkenkrug bei Spandau) ab. *aeruginosa* Fügn. (grünlich metallischer Anflug) p. 137 (Westfalen).

Chrysochloa Purkyněi **n. sp.** (v. der sonst ähnl. *speciosissima* leicht durch andere Form usw. versch.; Untersch. v. d. westeurop. *splendidula* Frm. u. *elegans* Arrag.). **Obenberger** (**1**) p. 43—44, Taf. II Fig. 18 (Vaterland?); *Chr. Purkyňei* **subsp.** *cepelarensis* **n.** (andere Färb., Oseite ist glänzend blauschwarz, ohne Spur von Längsbinden) p. 14, *Chr. Purkyňei* **subsp.** *bulgarica* **n.** (glänzend, hellblaugrün mit Spur einer smaragdgrünen Längsbinde, auf der Fläche der Flgld.) p. 44 (alle beide von Cepelare; wohl auch die Stammform).

Conognatha tomyris (p. 88) S.-Brasil; ?*soropega* (p. 69) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 87.

Coraebus rubi L. in Albaron, am Waldrand, auf Brombeerhecken. **Rapp** p. 48. — *C. fasciatus* Villers, *C. amethystinus* Oliv., *C. elatus* E., *C. rubi* L. u. *C. undatus* F., wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 56. — *Cor. am.* u. *und., fasc.* u. *el.* Vogesenrandzone, p. 91. — *C. rubi* im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Brombeere. **Rapp** p. 49.

Cryptodactylus mandarinus **n. sp.** (violettschwarz, matt; ist auch anderen Spp. d. Gatt. aus d. orient. Region recht ähnl.; von ihnen durch die Bildung des Halsich. u. d. Flgld. verschieden). **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 7/9 p. 52—53 (China: Kiautschau).

Cyphosoma Lausoniae **var.** *interruptum* **n.** (von der Stammform versch. dadurch, daß beide Flgld.-Binden hinter der Mitte, etwa in $^3/_5$ der Länge breit, regelmäßig unterbrochen werden). **Obenberger,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 1/3, p. 21.

Dicerca berolinensis Fab., wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 59. — *D. sahlbergi* (p. 12 u. 42) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 87. — *D. aenea* **ab.** *Santanellae* **n.** von d. Stammf. versch. durch. rein schwarze, oft lackglänzende Oseite des Körpers. Useite mit kupfrig. Färb. der Stammform). **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 3/6 p. 38 (Deutschl., Harz, anscheinend sehr selten).

Eurythraea austriaca L., wärmeliebend. Verbreitung. Fundorte. **Huber** p. 58. *arstr.* Vogesenrandzone, p. 91.

Habroloma Hoscheki **n. sp. Obenberger,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 217 (China: Kiautschou).

Julodis onopordi **subsp.** *carinula* **n.** (gehört zu *sulcata* Fald.). **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 7/9 p. 46—47 (Syr.: Aleppo) nach O. eine der extremen Rasse der proteischen Art, system. die höchste Stufe der Entw. der primären Rippe, ebenso wie *Spichali* Obenb. die höchste Stufe der Entwickl. des primären Intervalles. *J. onopordii* **subsp.** *obsoletesulcata* **n.** (von der Form der *sulcata*. Die Flgld.-Struktur erinnert ziemlich an *armeniaca*. Blau, grün, messingf. u. kupfrig) p. 47 (Kleinasien [Amasia], Syrien, Nubien). *J. onopordi* **subsp.** *Gassneri* **n.** (Ganglb. i. l.) (Form, Gestalt u. Färbung wie *setifensis*. Untersch.) p. 47 (Algier). *J. onop.* **subsp.** *Spichali* **n.** (wegen der Struktur der Flgld. ziemlich auffällig, höchstens mit *Kōnigi* zu verwechseln, von der sie durch eine Reihe von Merkmalen geschieden ist) p. 47—48 (Tunis; El Ala). *J. armeniaca* **subsp.** *cypria* **n.** (von d. Stammf. versch. durch kurze, kleine Gestalt, Struktur der Flgld., Fehlen des Mittelleistchens usw.) p. 48 (Micosia, Cyprus).

Lampra festiva L., *decipiens* Munh. u. *rutilans* L., wärmeliebend. Verbreitung. Fundorte **Huber** p. 58.; *L. rut.* Vogesenrandtzone, p. 91.

Latipalpis plana Ol. bei Agay, an Stämmen. **Rapp** p. 50.

Melanophila decastigma **var.** *atomosparsa* **n.** (von d. typ. Form durch die sehr reduzierten gelben Flgld.-Makeln, meist nur 4 ganz kleine geringe Makelchen sichtbar). **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 7/9 p. 52 (Griechenland).

Meliboeus pygmaeolus **n. sp.** (5 mm; schöne, bemerkenswerte Sp., goldig grün usw., Untersch. von verwandt. Spp.). **Obenberger (1)** p. 34, Taf. I Fig. 11 (Vaterland?).

Pachyschelus sp. von Paraguay. Die Larve lebt in Blattminen der stark kautschukhaltigen Euphorbiacee *Sapium biglandulosum*. Der Saft, der ihrer Ernährung hinderlich, wird mittels ihres besonders gebauten Vkörpers durch die Epidermis hindurch nach oben gepreßt, wobei er eine schaumartige Beschaffenheit annimmt. Es handelt sich dabei um keine Ausscheidung des Körpers (cf. Zeitschr. wiss. Insektenbiol. IV., 1908, 333). **Fiebrig,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 409.

Perotis lugubris **subsp.** *prolongata* **n.** (sehr auffällig. Rasse der gewöhnl. *lugubris*, ausgezeichnet durch seitlich stark komprimierte, zusammengedrückte Form u. eine sehr lange auffällige, parallelseitige Gestalt). **Obenberger,** Entom. Blätter Jahrg. 14, 1918, Heft 1/3 p. 21 (Griechenland).

Phaenops summifex (p. 6) Bayern; Ph. *amica* (p. 38) Patria? **Strand** (Gistel) p. 87.

Poecilontota [*P . . . onota*] (*Lampra*) *Hoscheki* **n. sp.** (Unterschiede von *Solieri* Frm.; 14 mm). **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 7/9 p. 51—52 (China: Theutung).

Prionocerus thibetanus **n. sp.** (14,5 mm; Kopf, Flgld., Füße u. Abdomen blaugrün, bräunlich durchscheinend. Halsschild gelblich usw., Färb. der Geißelgl. I—XI). **Obenberger,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 60—61 (West-Himalaya. Poo).

Psiloptera anilis (p. 70) Brasil.; *variabilis* (p. 51). Ohne Diagnose, aber mit d. Angabe, daß die Sp. von Gistel in Isis 1831, 307 aufgestellt ist, wo sie als *Bupr. variabilis* figuriert. Brasil. **Strand** (Gistel) p. 87. — *Ps.* (*Lampetis*) Forts. u. Schluß. **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6, 1917 Hft. 10/12 p. 80—88: *Ps.* (*L.*) *elytralis* **n. sp.** (26 mm; stark glänzend, messing-kupfrig, Useite etwas dunkler usw. Nähe von *Lesnei* Kerr.) p. 80—81 (Ecuador, Guyaquil). Von allen verw. Spp. leicht untersch. durch die Form u. Bild. der Seitenrinne, Struktur, stark. Glanz, wie poliert usw. *Ps.* (*L.*) *Friči* **n. sp.** (24 mm; zieml. auffall.; Oseite violett kupf., Stirn vorn goldig, Useite, Füße goldgrün, Abd. mehr rötl., seitl. dicht behaart, in d. Mitte kahl usw. Gehört in die Gruppe der mit *variolosa* F., *apiata* Kerr., *frontalis* Kerr., *argenteosparsa* Perty verw. Formen) p. 81—82 (Paraguay). *Ps.* (*L.*) *mysteriosa* **n. sp.** (reizende Sp., infolge Form u. Struktur sehr auffall.; cylind., parallelseitig; dunkel bronzebraun, Seiten des Halsschild. u. Useite heller, Tarsen grün usw.; kommt hinter *perstriata* Kerr. u. *togoensis* Obenb.; 14 mm) p. 82—83 (S.-Am.?). *Ps.* (*L.*) *smaragdina* **n. sp.** (wegen der eigentüml. Bildung des Kopfes usw. Oseite prachtvoll smaragdgrün, Useite mehr goldig, Tarsen blau usw.; verw. mit *cupreata* C. G. u. *novata* Th.; 24 mm) p. 83—84 (S.-Am.). *Ps.* (*L.*) *prasinifrons* **n. sp.** (Oseite olivengrün, messing glänzend, die Stirn smaragdgrün; Tarsen grün usw.; anscheinend mit *cupreata* Cg. verw.; ob individuelle Charakt.) p. 84—85; *Ps.* (*L.*) *roseitarsis* **n. sp.** (Oseite olivengrün, auf d. Flgld. dunkler gefleckt, hie u. da mit mehr goldig. Stellen; die Useite u. Füße olivengrün; die Tarsen rosafarbig. Kommt hinter *dives* Germ. *auriflua* Brm.; 18—25 mm) p. 85—86 (Brasil.); *Ps.* (*L.*) *massaica* **n. sp.** (robust; dunkel messingbraun bis schwarz, die überall in d. Zwischenräume der Flgld. eingestreuten Punkte sind im Grunde kupfrig usw. Gehört vor *gemmifera* Cast. G. aus Senegal). *Ps.* (*L.*) *chalceola* **n. sp.** (20—22mm; violettbraun, glänzend; Punktur im Grunde silbergrau, schlank, zylindrisch; Nähe von *cylindrica* Harold) p. 87—88 (Ukerewe-Nyanza, D.-Ost-Afr.). — *Ps.* 3 **n. spp. von Hoscheck-Müllheim** (Afr.).

Ptosima undecimmaculata Herbst, wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber,** p. 58. Vogesenrandzone, p. 91. — *Pt.* 11-*maculata* **ab.** *tigrina* **n.** (sehr bunte Aberr. der sehr verändertl. Sp.). **Obenberger,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 3/6 p. 38 (Türkei). — *Pt. volucris* (p. 70). Europa, Türkei. **Strand** (Gistel) p. 89.

Sternocera Spp. von Afrika. 2 neue Subspp. **Garnett (4).**

Trachys arbustorum (p. 25) Bayern; *vehemens* (p. 43) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 89. — *Tr. horniana* **nom. nov.** pro *Tr. Horni* Kerremans aus Formosa nec *Tr. Horni* Kerr. aus Ceylon. **Obenberger,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1198, Heft 1/3 p. 25. — *Tr. pygmaea* Ill. [*pumila* Ill. nach Reitter, F. Germ. III, 198] var. *scrobiculata* Kiesw. [*pygmaea* von Fabr. benannt!] ist ein Charaktertier der pontischen Formation; ihre Larve miniert auf *Stachys recta*. **Hedicke,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 401. — *Tr. minuta* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

64. Eucnemidae.

Eucnemidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 669—670. In allen Erdteilen, nicht eben artenreiche Gattungen; etwa 100 Gatt. in 600 Spp. Best.-Tab. der Gruppen *Trixagini*, *Melasini* u. *Eucnemini* (von Reitter als besondere Familie betrachtet, siehe No. 65 u. 66).

Dirhagus Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß**, p. 674. Subgg.: *Microrhagus* u. *Dirhagus* s. str. Beschr. u. farb. Abb. v. *D.* (*M.* Eschsch.) *pygmaeus* F. Taf. **18**, 9. Liste ferner. europ. u. sich anschließ. Spp.

Dromaeolus barnabita Villa, auffällig kleines Ex. 1916 an ein. Waldrande bei Teschen gekätschert. **v. Wanka, Th.** p. 280.

Eucnemini. Untersch.-Tab. der europ. Gatt.: *Eucnemis*, *Thambus*, *Dromaeolus*, *Dirhagus*, *Hylochares*, *Anelastes*, *Anelastidius*, *Nematodes*, *Hypocoelus*, *Xylobius*, *Xylophilus* u. *Otho*. **Calwer-Schaufuß** p. 672—673.

Eucnemis Ahr. Diagnose; über die ganze Erde verbr. Beschr. u. farb. Abb. v. *E. capucina* Ahr. Taf. **18**, 8. Anschließend *Thambus*, *Dromaeolus*-Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 673—674.

Hypocaelus nigmaticus (p. 36) Oberbayern. **Strand** (Gistel) p. 87. — *H.* (Lac.) *procerulus* Mannerh. farb. Abb. **Calwer-Schaufuß** (p. 675) Taf. **18**, 10.

Isorhipes Lac. Diagnose, Larve im Holz; auch N.-Am. Beschr. u. farb. Abb. *I. melasoides* Cast., farb. Abb. Taf. **18**, 7. Erwähnung weiterer paläarkt. Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 671.

Melasini. Untersch.-Tab. der Gatt. *Melasis* u. *Isorhipis*. **Calwer-Schaufuß** p. 671.

Melasis Ol. Diagn. Larve im Holze; angebliche Ähnlichk. ders. mit der einer Buprestide. 3 Jahre Entwickl.; auch in N.-Am. bis nach Mex. Beschr. v. *M. buprestoides* L., farb. Abb. Taf. **18**, 6. **Calwer-Schaufuß** p. 671.

Nematodes Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 675. Beschr. v. *N. filum* F. Anschließ. werden Formen von *Anelastidius*, *Hypocoelus*, *Prosopotropis* u. *Anelastes* zitiert.

Xylobius Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 675—676. Wenige Spp. im pal. u. nearkt.; Beschr. u. farb. Abb. von *X. corticalis* Payk. p. 676 Taf. **18**, 11. Fernere europ. Sp. Hierher *Xylophilus* (Mannerh.) *cruentatus* Gyll.; *Otho* (Kiesenw.) *spondyloides* Germ.

65. Melasidae.

Melasini siehe vorher.

Cassolenis **nom. nov.** pro *Soleniscus* Bouv. non Meck. et Worth. **Fleutiaux (1).**

Cladidus **nom. nov.** pro *Dicladus* Bouv. non Rafin. **Fleutiaux (1).**

Galbites **nom. nov.** pro *Galba* Guér. non Schrank. **Fleutiaux (1).**

Modius **nom. nov.** pro *Diomus* Bouv. non Muls. **Fleutiaux (1).**

66. Trixagidae = Throscidae.

Trixagini. Trib. *Eucn.* Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 676. Teilweises Schnellvermögen. Best.-Tab. von *Trixagus* u. *Drapetes*. — Nach Reitter, F. Germ. III p. 199, Vertreter einer besonderen Fam.

Drapetes Redtenb. Diagnose; vorwiegend S.-Am., 1 eur., 2 kaukas. Sp. **Calwer-Schaufuß** p. 677; *Dr. biguttatus* Piller p. 677—678 Taf. **18**, 4. Fernere

paläarkt. Spp. — *Dr. equestris* Fab., wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 59.

Trixagus Kugelann. Diagnose; auf Sträuchern usw. Larven im morschen Holze; in Pflanzenwurzeln. **Calwer-Schaufuß** p. 676—677; in Eur. u. Am. in wenig. Gatt. Meist seltenere Tiere. *Tr. dermestoides* L., farb. Abb. Taf. **18**, 3. Liste ferner. europ. u. paläarkt. (1) Spp. p. 677. — *Tr. carinifrons* Bouv. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Throscus obtusus Curt. von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121.

67. Cerophytidae.

Cerophytidae. Diagnose. Durch Kopfbildung, Fhlreinlenkung, Prosternalplatte u. Hüftenform von den *Eucn.* abweichend. **Calwer-Schaufuß** p. 668, 1 Gatt.

Cerophytum Latr. Diagnose. 1 pal. u. 4 nord- bezw. südam. Spp. In hohlen Bäumen oder unter deren Rinde. Selten. Beschr. u. farbige Abb. von *C. elateroides* Latr., Taf. **18**, 5. **Calwer-Schaufuß** p. 669.

68. Elateridae.

Die von **Schaufuß-Calwer** p. 622—668 behandelten Formen können erst im nächsten Bericht gebracht werden.

Carnivore Elateridenlarven siehe unter Übersicht.

Elateridae. Dauer d. Embryonalentwickl. 3 Wochen. **Weber** p. 2; Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe $^1/_2$—5 Jahr., Wurzelfresser. **Weber** p. 17. — *Elateridae* in einer Grube mit angefaulten Wrucken gesiebt. **Mader,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 10/12 p. 75: *Megapentes lugens* W. Redt., *Melanotus rufipes* ab. *bicolor* F.; aus einer gestürzten morschen Pappel: *Cerophytum elateroides* Latr. 70, *Procraerus tibialis* Lac. 19 Ex., *Ischnodes sanguinicollis* Panz. 1 u. mehrere *Melanotus rufipes* Herbst. — Elateridenlarven an Kartoffeln, 1918 besonders häufig. **Schumacher,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 164.

*Adrastus rachifer** Geoffr. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Aeolus crucifer von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121.

Agriotes obscurus L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Agr. oreas* (p. 3) Steiermark, *dehiscens* (p. 3) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 87. — *Agr. acuminatus* Steph. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

Ampedus [= *Elater* L.] *nigrotinctus* (p. 4 u. 36) Bayern, *purpureus* (Schrank) (p. 39) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 87.

Athous vittatus f *Ocskayi* Kiesw. Brieselang. (Wagner, E. Mitt. 1917, 270) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *Ath. hirtus* Herbst. Umgebung von Eisleben: Clotilde 25. VII. 12, an Pflaumenbaum. **Feige, C.,** p. 207. — *Ath. subfuscus* Müll., 1100, 1500 Mont., Spp. im Retyezát, *Ath. circumscriptus* Cand. 800. **Szilády** p. 115. — *Ath. vittatus* F., *A. castaneus* Muls. mit d. varr. *vestitus* Muls. u. *Peragalloi* Reiche; im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *Ath. hirtus** Hbst. Da, *haemorrhoidalis* F. Da, a. *ruficaudis* Gyllh., *subfuscus* Müll. (Da), *longicollis* Oliv., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Ath. alnicola* (p. 12) Bayern; *roralis* (p. 40) Patria? [Jedenfalls einheimisch!]

dimidiatus (Sturm) (p. 51) München [nec Drap.], daher *liliputanus* **nom. nov.** Strnd. **Strand** (Gistel) p. 87.

Betarmon picipennis Bach, im Retyezát, 1000. **Szilády** p. 115. — *B. ferrugineus* Scop., wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 59; *bisbimaculatus* bei Freiburg i. Br. p. 89.

Brachylacon murinus L., im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53.

Cardiophorus gramineus Scop. Umgebung von Eisleben. Alter Friedhof, 16. V. 13. **Feige, C.** p. 207. — *C. biguttatus* Ol. bei Agay, auf Gesträuch. **Rapp** p. 50. — *C. undinarum* (p. 7) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 87.

Corymbetes purpureus Poda im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *C. cupreus* ab. *pyrenaeus* Charp., im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *C. purpureus* Poda, Umgebung von Eisleben: Helftaer Holz, 15. VI. 09; Dippelsbachtal 16. V. 14. **Feige, C.** p. 207. — *C. kiesenwetteri* (p. 12). Niederbayern, Österreich. **Strand** (Gistel) p. 87.

Cratonychus [*Melanotus*] *abietinus* (p. 43) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 87.

Cryptohypnus adversa (p. 40) München, *niphe* (p. 40) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 87.

Cylindroderus sanguineipennis [NB. nicht *pennis*! Wohl ein Druckfehler?] (p. 43) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 87.

Denticollis rubens Pill. Umgebung von Eisleben: Pfaffenfart, 23. V. 12. **Feige, C.** p. 207. — *D. linearis* L. a. *variabilis* Deg. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Diacanthus latus F., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Dolopius marginatus L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *D. marginatus* L. im Retyezat, 1250 Mont. Subalp. **Szilady** p. 116.

Elater cinnabarinus Esch. Umgeb. von Eisleben: Sittichenbach, 29. IV. 14; von jungen Eichen geklopft. **Feige, C.** p. 207. — *E. sanguinu*[wohl *o*]*lentus* Schrank Da, im Ampergebiet, Oberb. **Meyer, P.** p. 177. — *E. satrapa* Kiesw. 4. VI. 12. Alte Kalkhütte, unter der Rinde eines abgestorb. Erle, für Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *E. sanguineus* L. f. *semisanguinea* Reitt. u. *E. praeustus* F. f. *aurilegula* Schauf. beide von Luckenwalde (Delahon, D. E. Z. 1917, 31), für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 279. — *E.*-Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 115: *E. cinnabarinus* Ech. 600—900, *elongatulus* F. 1250, *nigrinus* Payk. 1000—1250; *aethiops* Lac. 1100—1400. — *E. elegantulus* Schönh. im Holz einer Weide u. im Mulme einer Pappel. **Mader,** Col. Rundschau Jahrg. 6 1917 Hft. 10/12 p. 75. — *El. aeneus* F. (?) in der Hochgebirgsregion häufiger. **Szilády, Z.** p. 66. — *E. titanus* **n. sp.** (14,5—15,5 mm; größte Sp,; schwarz, fein behaart, Flügeldecken lebhaft rot, Fühler vom 4. Gliede an dreieckig. erweitert usw.; Aussehen eines sehr großen *E. sanguineus* L., aber mehr gleich breit usw. In der Reitters Tabelle *E.*-Spp. (Entom. Nachr. 1889, 110—115) kommt man auf *E. praeustus* F., von diesem versch. durch die Größe, die starke genabelte Punktur des Halsschildes u. die ungeschwärzte Spitze d. Flgld.). **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 43—44 (Albanien: Alessio). — *E.* 13 **n. spp.** **Fleutiaux (2).** — *E.* 8 **n. spp.** **Fleutiaux (3).**

Idolus picipennis Bach. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

Ischnodes im anbrüchigem Holz einer Rotbuche u. einer morschen Pappel. **Mader,** Col. Rundschau Jahrg. 6 1917 Hft. 10/12 p. 75.

Lacon murinus L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Limonius aeruginosus Oliv. Da, *minutus* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Limoniscus violaceus Müll., 1 Ex., wohl nur zufällig aus hohler Eiche gesiebt, in Maksimir bei Zagreb. **Stiller (2)** p. 136.

Ludius Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 115—116: *L. virens* Schrk. v. *signatus* Pz. 1050—1100, *purpureus* Poda 1050—1100 Mont. Subalp., *cupreus* F. v. *aeruginosus* F. 2000 Alp., *aeneus* L. 1100—1900 Mont. Alp. p. 115, *L. aeneus* v. *germanus* L. 1800—1960, *L. guttatus* Germ. 1960—2100 p. 116.

Melanotus rufipes Hbst. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *M. crassicollis* Er. im Retyezát, 800. **Szilády** p. 115; im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53.

Porthmidius austriacus Schrnk. gekätschert u. geklopft von allen möglich. Kraut- u. Holzgewächsen bei Hainbuch a. d. Donau (Braunsberg u Hundsheimerkogel). **Mader,** Col. Rundschau Jahrg. 6, 1917 Hft. 10/12 p. 75.

Pyrophorus urian (p. 64) Kuba. **Strand** (Gistel) p. 87.

Selatosomus aeneus L. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53.

5. Familiengruppe **Malacodermata.**

69. Psephenidae. Vacant.

70. Helodidae.

Helodidae (früher mit den *Dascyllidae* vereinigt). Diagnose. Bei **Calwer-Schaufuß** p. 571 (einschließlich *Cyphonidae*). Etwa 25 Gatt. mit 300 Spp. in allen Zonen. Übersicht über die Gruppen *Eucinetini*, *Cyphonini* u. *Eubriini*, die nach Reitter, Faun. Germ. III, p. 241 teilweise Familienrecht beanspruchen dürfen. Vergl. Familie No. 71—73.

Helodes Latr. Diagnose. Larve. Eur. u. N.-Am., bevorzugen bergiges Land. **Calwer-Schaufuß** p. 572. Beschreibung von 2 Spp. p. 572—573. Liste fernerer europ. Spp. — *H. minuta* L. v. *laeta* Panz. um Teschen so häufig wie die normal gefärbte Form. **v. Wanka, Th.** p. 280. — *H. minuta* L., im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *H. Genei* von Oristano. **Krausse (1)** p. 121.

Microcara C. G. Thoms. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 573. Beschr. einer Sp. *M. testacea* L. Namhaft wird ferner noch gemacht 1 eur. u. 1 pal. Sp.

71. Cyphonidae.

Cyphonini. (Epimeren der Hbrust nicht sichtbar). Best.-Tab. der Gatt. *Scirtus*, *Helodes*, *Microcara*, *Prionocyphon*, *Cyphon* u. *Hydrocyphon*. **Calwer-Schaufuß** p. 571—572. — **Reitter** faßt diese Gatt. in F. Germ. III, 242 unter *Helodinae* zusammen.

Cyphon Payk. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 583. Beschreibung von 3 Spp. p. 573—74, dar. mit farb. Abb. *C. padi* L. Taf. **19,** 35. Liste fernerer europ. Spp. — *C. coarctatus* im Baummulm, geködert. **Fleischer (1)** p. 265. — *C. Paykulli* Guér. var. *alpinus* Bourg. in Teschen, für d. Gebiet neu. **v. Wanka,** p. 280. — *C. padi* L. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Ora 16 **n. spp. Champion (5).**

Prionocyphon. Doppelte Larvenform. **Weber** p. 9. — *Pr. serricornis* Müll. Umgebung von Eisleben: Junkernholz 26. VIII. 13. **Feige, C.** p. 206.

Prionoscirtes 1 **n. sp. Champion (5).**

Scirtes Ill. Diagnose. Können gut springen; auf Schilf u. and. Wasserpflanzen. **Calwer-Schaufuß** p. 574—575. Beschr. u. farbige Abb. von *Sc. haemisphaericus* L. Taf. **19,** 36. Namhaftmachung je 1 weiter. eur. u. pal. Sp. 575. *Sc. tibialis* Geer. Beobachtungen über die Biologie. **Kraatz.** — *Sc.* 58 **n. spp. Champion (5).**

72. Eubriidae.

Eubriini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 575. 1 Gatt. *Eubria.*

Eubria Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 575. Auf Sumpfpflanzen. Nur 1 Sp.; Beschr.: *E. palustris* Germ.

73. Eucinetidae.

Eucinetini. Diagnose. Biolog.; Larve. Käfer mit ungewöhnl. großen Hüften, daher schlüpfen u. stürzen sie flink ähnl. den Mordellen. **Calwer-Schaufuß** p. 575. — Gatt. *Eucinetus.*

Bisaya (Reitt.) *nossidiiformis* Reitt. von Lenkoran. Nur zitiert. **Calwer-Schaufuß** p. 576.

Eucinetus Germ. **Calwer-Schaufuß** p. 576. Eur., Madeir., N.-Am. nicht sehr zahlr. Spp., auch in Ostafr. Beschr. v. *E. haemorrhous* Duft. Kurze Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 576. — Anschließend *Bisaya* (Reitt.).

74. Ptilodactylidae. Vacant.

75. Dascillidae (= Dascyllidae).

Dascillidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 619—620. Wenige auf Eur., Am. u. As. verteilte Gatt.

Dascillus Latr. Diagnose. Larve erinnert etwas an Engerlinge, an Pflanzenwurzeln, Käfer auf Blüten u. Gebüschen. **Calwer-Schaufuß** p. 620. Beschr. u. farbige Abb. v. *D. cervinus* L. Taf. **19,** 34. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Species. — Hierher *Pseudodactylus* (Hampe) *cribratus* Hampe Apenn. — *D. cervinus* L. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *D. cervinus* L. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53.

76. Cebrionidae.

Cebrionidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 620—621. Wenige Gatt. in Eur., Afr., N. u. S. Am.

Cebrio Ol. Diagnose. Beschr. der Larve, Entwickl., Biologisches. **Calwer-Schaufuß** p. 621. Vorwiegend in Afr., einige Spp. in S. Eur., einige in N. Am. Beschr. u. farb. Abb. von *C. gigas* F. Taf. **19,** 33. Liste ferner europ. Spp. p. 622. — *C. sardus* von Oristano. **Krausse (1)** p. 121.

77. Phylloceridae.

Sich der vorigen Familie anschließend. **Calwer-Schaufuß** p. 622.

Ceroplastus (Heyd.) *angulosus* Germ. T. Gr. **Calwer-Schaufuß** p. 622.

Phyllocerus (Serv.) *flavipennis* Guér. D. Si. u. v. *Grohmanni* Spin., *Ph. elateroides* Mén. Ca. Gr.; *Ullmanni* Kirchsberg D. (Pola! *Ph.*) **Calwer-Schaufuß** p. 622. — *Ph. nigripennis* (p. 29) Sicil. **Strand** (Gistel) p. 88.

78. Rhipidoceridae.

Schließen sich den vorigen an.

Arrhaphipterus (Kraatz) *olivetorum* Kraatz, Gr. (unter d. Rinde von Olivenbäumen); *A. Schelkownikovi* Reitt. (Transk.; auf Tamarixstauden); *A. Blanchei* Chevr. Aegina. **Calwer-Schaufuß** p. 620.

79. Artematopidae. 80. Lichadidae. 81. Chelonariidae. 82. Helmidae. 83. Cyathoceridae. Vacant.

84—90. Malacodermata = Cantharidae s. l.

(einschließlich der No. 84—90 in Schaufuß-Calwer und Reitter als Unterfamilie behandelt.)

Cantharidae (*Malacodermata*). Diagnose. Biologisches. **Calwer-Schaufuß** p. 353. Übersicht über die Gruppen *Malachiini, Lycini, Lampyrini, Homalisini, Drilini, Cantharini* u. *Malthinini.*

Calliantha anaema (p. 65) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 85.

84. Lycidae.

Dictyoptera Latr. (= *Eros* Newm.). Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 355. N. u. S.-Am., paläarkt. Gebiet, 1 tasman. Sp. Beschreibung von 2 Spp.; farb. Abb. v. *D. Aurora* Hbst. Taf. **16,** 2. Kurze Liste fernerer europ. Spp., 1 1 paläarkt.

Dictyopterus affinis Payk. Umgebung von Eisleben: Neckendorf, 10. VII. 11. **Feige, C.** p. 205.; Dippelsbachtal, 2. VII. 13; *D. minutus* F. Neckendorf 18. VII. 12, Fichtenstumpf; Lintental 12. IX. 12; 4. IX. 13, an Lindenstumpf. **Feige, C.** p. 205; *E. obsoleta* F. Lindental 19. V. 12, Hüneburg 18. V. 12, Kliebig 20. VIII. 16, p. 206.

Homalisini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 353—354. 1 Gatt. mit wenig. Spp.

Homalisus Geoffr. m. *H. Fontisbellaquei* Geoffr. Beschr. **Calwer-Schaufuß** p. 354 u. farb. Abb. Taf. **16,** 4. Liste ferner. europ. u. sich anschließ. Spp.

Lycini. Diagnose. Larven. **Calwer-Schaufuß** p. 354—355. Best.-Tab. der Gatt. *Lygistopterus, Pyropterus, Platycis* u. *Dictyoptera* p. 355.

Lygistopterus Muls. Diagnose. u Larve; Biolog. **Calwer-Schaufuß** p. 356, 1 Sp. beschr. *L. sanguineus* L. nebst farbige Abb. Taf. **16,** 1. Eine weitere europ. Sp. — *L. sanguineus* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176; *L.* im Retyezát, 1100—1500. **Szilady** p. 116.

Platycis C. G. Thoms. mit *Pl. minuta* F. **Calwer-Schaufuß** p. 356. Farbige Abb. Taf. **16,** 3. Eine weitere europ. u. 1 paläarkt. Sp. — *Pl. minuta* im Retyezat, 1100—1500. **Szilady** p. 116.

Pyropterus Muls. mit *P. affinis* Payk. **Calwer-Schaufuß** p. 356.

85. Lampyridae.

Lampyridini. Diagnose. Über das Leuchtvermögen. Biologisches; in allen Erdteilen, ca. 50 Gatt. mit über 1000 Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 357—359. Best.-Tab. der folg. Gatt. *Phosphaenus, Phosphaenopterus, Pelania, Phausis, Lampyris, Lampyroidea* u. *Luciola* p. 359.

Ellychnia [*Photinus*] *marginicollis* (p. 47) Mexiko. **Strand** (Gistel) p. 85.

Lampyris Geoffroy. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 359—360. *L. noctiluca* L. Biologie. Beschr. Farbige Abb. Taf. **16,** 5 ♂, 6 ♀. Liste ferner. europ. u.

paläarkt. Spp. — *L.* Regeneration. **Weber** p. 12. — *L. noctiluca* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *L. noctiluca* L. im Retyezát, 600—1250, Mont. **Szilády** p. 116.

Luciola Lap. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 362 u. *L. Italica* L., fern. europ. Spp., sowie 1 paläarkt. — *L. italica* var. *illyrica* im VI., in den späten Abendstunden bei Bizek usw. schwärmend. **Stiller** p. 369.

Phausis Leconte. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 360. Beschr. v. *Ph. splendidula* L. p. 360—361 nebst farb. Abb. Taf. **16**, 7 ♂, 8 ♀. Liste ferner. europ. u. sich anschließender Spp. — *Ph. splendidula* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176.

Phosphaenus Lap. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 361. Beschr. v. *Ph. hemipterus* Goeze u. farb. Abb. Taf. **16**, 9. Weiteres ich anschließ. Formen v. *Lampyroidea* p. 362. — *Ph. hemipterus* Goeze 8. VI. 15 abends, auf einer sumpfigen Wiese im Seescharwalde gestreift. **Künnemann**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90.

Photuris fatuus (p. 58) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 85.

86. Drilidae.

Drilini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 376. Übersichtstab. über die Gatt. *Thelydrias, Malacogaster* u. *Drilus.*

Drilus Ol. (= *Cochleoctonus* Mielzinsky). Diagnose, usw. **Calwer-Schaufuß** p. 376—377. Abb. 17, letzt. Fühlergl. v. *Dr. flavescens* ♀. Beschreibung von 2 Spp. Farbige Abb. v. *D. flav.* Geoffr. Taf. **16**, 11 ♂ 12 ♀. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 378. — *Dr. concolor* Ahr. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Dr. flavescens* Rossi, doppelte Larvenform (Sommerform u. Winterform, letztere einer falschen Puppe ähnlich, schwerfällig usw.). **Weber** p. 9. — *Dr. concolor* Ahr. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364.

87. Cantharidae = Telephoridae.

Absidia Muls. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 369. Beschr. v. 2 Spp. u. Liste weiter. Spp. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. usw. p. 370.

Callianthia [recte *Chauliognathus*] *xanthomelas* (p. 25). Schon in Isis 1831 p. 307. Pertys Beschr. ist später. Gistel hat Priorität. **Strand** (Gistel) p. 85.

Cantharini. Diagnose. Larv., Biologie. **Calwer-Schaufuß** p. 113. Best. Tab. der Gatt. *Podabrus, Silis, Cantharis, Absidia, Rhagonycha* u. *Pygidia* p. 363—364.

Cantharis L. = *Telephorus* L. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 364—365. Best.-Tab. d. Subgg.: *Ancystronycha, Cantharis* s. str. u. *Metacantharis.* Beschreibung von 20 Spp. p. 365—369. Farbige Abb. auf Taf. **16** von *C.* (*Anc.*) *abdominalis* F. Fig. 13, *C.* (i. sp.) *fusca* L. Fig. 15, *C.* (i. sp.) *rustica* Fall. Fig. 16, *C.* (i. sp.) *tristis* F. Fig. 14, *C.* (i. sp.) *obscura* L. Fig. 17, *C.* (i. sp.) *nigricans* Müll. Fig. 22, *C. rufa* L. Fig. 18. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 369. — *C. fusca* L. Da, *obscura* L. Da, *nigricans* Müll. (Da), *pellucida* F. Da, *livida* L. Da, a. *rufipes* Hbst. Da, *figurata* Mannh. Da, *pallida* Goeze Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *C. violacea*

Payk. u. *pellucida* F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *C.*-Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 116. *C. erichsoni* Bach, 700, *nigricans* Müll. 1500. Mont., *pellucida* F. 900—1000. — *C. abdominalis* F., *C. livida* L. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54.

Chauliognathus interruptus (p. 92) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 85.

Podabrus Westw. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 364 mit *P. alpinus* Payk. Beschr. u. farb. Abb. Taf. **16**, 21. Liste ferner. europ. u. sich anschließend. Spp. — *P. alpinus* Payk. a. *annulatus* Fisch. u. a. *lateralis* Er. letzt. nicht in Schilskys Verzeichn., aber in Reitter, Kuhnt, Schaufuß-Calwer, für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 373. *P. alp.* a. *annulatus*, 17. VII. 1916 bei Luckenwalde (Städtchen) im Laubwald auf Gräsern, a. *lateralis* ibid. 7. VI. 1916 u. 10. VI. 17. Nominatf. u. andere Abänderungen fing D. in der Mark noch nicht. Nach Reitter, F. Germ. ist a. *Mocquerysi* Reiche = *melancholicus* Torre, nach Schauf.-Calwer = *lateralis* Er., *melanch.* Torre aber eine ab. für sich. Kuhnt erwähnt *Mocq. melanch.* u. a. *necrophorus* Torre nicht, welche Schauf.-Calwer als ab. für sich (außer *annulatus* Fisch.) anführt. Nach Reitt. ist ab. *necroph.* Torre a. *annulatus* Fisch.; nach Schaufuß sind bei ab. *annulata* die Beine bis auf d. Knie schwarz, nach Reitter rot [nach der Abb.]. Das bei Luckenw. gefangene zu *annul.* genommene Ex. hat rote Beine, das b. Krummhübel im Riesengebirge nur die Hbeine schwarz bezw. schwarzbraun, die Vbeine ganz rot. Was ist nun richtig? — *P. alpinus* Payk. a. *lateralis* Er. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *P. alpinus* Payk., *P. procerulus* Kiesw. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54. — *P. alpinus* Payk. im Retyezát, 1100—1400. **Szilády** p. 16.

Rhagonycha Eschsch. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 370. Beschreibung von 7 Spp. p. 370—371. Farbige Abb. auf Taf. **16**: v. *Rh. fulva* Scop. (*melanura* Ol.) Fig.20, *testacea* Fig. 19. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 372. — *Rh. fulva* Scop., *lignosa* Müll. a. *pallipes* im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 176. — *Rh. nigriceps* Waltl. u. *translucida* Kryn. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *Rh. Milleri* Kiesw. v. Rikavac, 1300 m, 25. VI. bis 2. VII. Aus Tirol bek., in Südbosnien an Flußläufen auf Erlengebüsch besonders in Gebirgstälern sehr verbreitet u. nicht selten. Auch in Albanien in d. Hochgebirgen bei Oroshi (Merdita) gesammelt. **Apfelbeck** p. 168. — *Rh. femoralis* v. *nigripes* u. *Rh. pallipes* v. *fugax* die häufigsten *Canthar.* der Gebirgswiesen. **Szilády, Z.** p. 103. — *Rh. pilosa* Payk. 1100—2050 Alp., *prolixa* Merk. Spp. im Retyezát. 1000, *testacea* L. 2100 Alp., *nigriceps* Waltl. 1000—1250, *fulva* Scop. 600, *femoralis* Bull. v. *nigripes* Redtb. 1850—2100, *pallipes* F. v. *fugax* Mannh. 1150—2100. **Szilády** p. 116.

Silis Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 372. Beschr. v. *S. ruficollis* F., farb. Abb., Taf. **16**, 23; fernere eur. Spp.

Telephorus testaceus F. (*Rhagonycha*) in der Hochgebirgsregion von 2000—2230 m, ein richtiges Gebirgstier, dringt weder aufwärts noch abwärts. **Szilády, Z.** p. 66. — *T.* [*Cantharis*] *cephalicus* (p. 24) Niederbayern; *vorax* (p. 24) Steiermark; *sticticus* (p. 24) [Patria?]; *Troglops pronotalis* (p. 49) [Patria?]. **Strand** (Gistel) p. 85.

88. Malachiidae.

Anthocomus Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 386. Beschreibung von 3 Spp. p. 386—387. Farbige Abb.: *A.* (*Neotrotus* Ab.) *bipunctatus* Harrer (*equestris* F.) Taf. **16**, 33; *fasciatus* L. Fig. 34. Liste ferner. europ. u. paläarkt. u. sich anschließend. Spp. p. 387. — *A. rufus* Hrbst. wiederholt im Lindenbruch gekätschert. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *A. rufus* Herbst. Umgebung von Eisleben: Mohrenapotheke, IX. 11, an Spargel; Wormsleben 20. IX. 13, an Schilf. **Feige, C.** p. 205.

Attalus Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 382. Beschreibung von 2 Spp. Farbige Abb. v. *A. analis* Panz. Taf. **16**, 31. Liste ferner. europ. Spp. p. 382.

Axinotarsus Motsch. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 383. Beschreibung von drei Spp. p. 384. Farbige Abb.: *A. ruficollis* Ol. Taf. **16**, 30. Liste ferner. europ. Spp.

Charopus Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 380. Beschr. v. *Ch. flavipes* Payk. Liste ferner. europ. u. 1 paläarkt. Spp. p. 380. — *Ch. flavipes* Payk. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Colotes Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 380. Beschr. u. farbige Abb. v. *C.* (s. str.) *maculatus* Lap. p. 381 Taf. **17**, 1. Liste ferner. europ. u. sich anschließ. Spp. p. 381.

Ebaeus Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 381. Beschr. v. *E. thoracicus* Ol., *pedicularius* Schrank, u. *E.* (Subg. *Sphinginus* Rey) *lobatus* Ol., letzt. m. farb. Abb. Taf. **16**, 32. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. — *E. thoracicus* Oliv., wärmeliebend, Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 59.

Hypebaeus Kiesenw. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 381. Beschr. v. *H. flavicollis* Er. p. 381. Liste ferner. europ. Spp.

Malachiini. Diagnose, Biol. usw., in allen Erdteilen. **Calwer-Schaufuß** p. 378. Best.-Tab. d. Gatt. *Hapalochrus, Axinotarsus, Cyrtosus, Malachius, Neatelestus, Ebaeus, Attalus, Anthocomus, Cerapheles, Hypebaeus, Charopus, Troglops* u. *Colotes* p. 379. Liste einiger Spp.

Malachius F. Diagnose ; namentlich in den Mittelmeerländern. **Calwer-Schaufuß** p. 384. Beschreibung von 4 Spp. p. 384—386. Farbige Abb. von *M. aeneus* L. Taf. **16**, 28; *M. bipustulatus* Fig. 29. Längere Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 386. — *M. aeneus* L. auf dem Schneeberg Balaour, in mittlerer Höhe, an Blättern u. Blüten. **Rapp** p. 52. — *M. geniculatus* Grm. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54. — *M. myiotherus* (p. 16) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 85.

Troglops Er. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 379—380, *Tr. albicans* L. Beschr. u. farbige Abb. Taf. **16**, 36. Liste ferner. europ. u. 1 paläarkt. Spp. p. 380. — *Tr. pronotalis* p. 49 [Patria?] **Strand** (Gistel] p. 85.

89. Malthinidae.

Malthinus Spp. im Retyezát, *M. nigrinus* Schauf. 1250—2000, *biguttulus* Payk. 1100. **Szilády** p. 116.

Malthinini. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 372. Best.-Tab. der Gatt. *Malchinus, Malthinus* u. *Malthodes* p. 372. Liste von Spp. p. 372.

Malthinus Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 373. Beschreibung von 4 Spp. Farbige Abb. auf Taf. **16**: *M. flaveolus* Payk. Fig. 24; *fasciatus* Ol. Fig. 25, *balteatus* Suffr. Fig. 26. Liste ferner. europ. Spp. p. 374. — *M. flaveolus*

Payk., a. *immunis* Marsh. (Da), im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *M.* Spp. in **Strand** (Gistel) p. 85: aus Niederbayern. *M. anthracinus* (p. 16), *schaumi* (p. 16); aus Steiermark: *gentilis* (p. 16), *umbrosus* (p. 16).

Malthodes Kiesenw. **Schaufuß-Calwer** p. 374. Diagnose, etc. Beschr. u. farbige Abb. v. *M. minimus* L. (*ruficollis* Latr.) Taf. **16** Fig. 27. Umfangreiche Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 375—376. — *M. atomus* Thoms. in einem lichten Walde des Rečicatales, Beskiden auf feinem Gras; *M. lobatus* Kiesw. ♂ mit *apterus* Muls. ♀ in copula an einem Waldrand bei Teschen, also eine Sp. **v. Wanka, Th.** p. 279. — *M. marginatus* Latr., *mysticus* Kiesw., *flavoguttatus* Kiesw. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *M. guttifer* Kiesw. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54. — *M. maurus* Lap. im Retyezát, 1100—2000. **Szilády** p. 116. — *M. phaeus* (p. 16) Niederbayern. **Strand** (Gistel) p. 85.

90. Dasytidae.

Danacaea Lap. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 394. Kleinere, auf Blüten leb. Käfer, vorzügl. Süd-Eur. u. Mittelmeerländer. Beschr. von *D. pallipes* Panz., farb. Abb. Taf. **17**, 6. Längere Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 395. — *D. aurichalcea* Küst., *D. pallipes* Panz. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54. — *D. Purkynei* **n. sp.** (4,1 mm; sehr auffällig, durch die Form des Halsschild. sehr charakt.) **Obenberger** (**1**) p. 33—34, S. Bulgar.: Sufflu).

Danacaeinae. Kurze Diagnose (1 Zeile). **Calwer-Schaufuß** p. 394.

Dasytes F. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 389. Best.-Tab. der Subgg.: *Dasytes, Hypo-, Meta-, Mesodasytes* u. *Hapalogluta.* Beschreibung von 4 Spp. Farb. Abb. von *Das.* (i. sp.) *niger* L. Taf. **17**, 3; *D.* (*Metad.*) *coeruleus* Geer, Taf. **17** Fig. 4. Längere Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 391. — *D. aerosus* Kies., 1. V. 10 in den Waldungen am Kellersee. 30. V. 14 für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *D. coeruleus* Dej. u. *aeneiventris* Küst. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 364. — *D. montanus* Muls. auf dem Schneeberg Balaour, an Blättern u. Blüten. **Rapp** p. 52. — *D. obscurus* Gyllh. in der Hochgebirgsregion, 1800—2100 m, dringt weder auf- noch abwärts. **Szilády, Z.** p. 66. — *D. plumbeus* Müll., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *D. subaeneus* Schönh. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54.

Dasytinae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 387—388. Übersicht über die Gruppen: *Phloeophilini, Dasytini* u. *Danacaeini* p. 388.

Dasytini. Best.-Tab. der Gatt. **Calwer-Schaufuß** p. 388—389: *Henicopus, Cerallus, Haplocnemus, Trichoceble, Amauronia, Divales, Dasytes, Lobonyx, Psilothrix, Dolichosoma, Aphyctus* u. *Dasytiscus.* Längere Liste von Spp. p. 389.

Dolichosoma Steph. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 391. Beschr. v. *D. lineare* Rossi Taf. **17**, 5. 3 weitere europ. Spp. u. 1 anschließ. paläarkt. Form. — *D. lineare* Rossi, wärmeliebend, Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 59.

Haplocnemus Steph. Diagnose. Ganz Eur. u. angrenz. Gebiete. **Calwer-Schaufuß** p. 392. Beschreibung von 3 Spp. p. 392—393. Liste ferner. europ. u. palä-

arkt. Spp. p. 393. — *H. montivagus* Rosenh. u. *pulverulentus* Küst., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 59.

Henicopus pilosus Scop. auf blühenden Stauden im Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *H. pilosus* Scop. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54.

Trichoceble C. G. Thoms. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 393. Nicht sehr artenreich, auf Eur. beschränkt. Beschr. v. *Tr. floralis* Ol. Längere Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 394.

91. Lymexylonidae.

Lymexylonidae. Diagnose. Biologie. **Schaufuß-Calwer** p. 706—708. Übersicht 2 Gatt.: *Hylecoetus* u. *Lymexylon.*

Hylecoetus. Diagnose. **Schaufuß-Calwer,** p. 708. Beschr. von *H.* (s. str.) *dermestoides* L., farb. Abb. Taf. **21,** 14. Fraßgang m. Ambrosiazellen Textf. 250 u. *H.* (*Hylecerus*) *flabellicornis* Schneider p. 709. — *H. dermestoides* L. ‚Umgebung von Eisleben: Dippelsbachtal 23. V. 15. **Feige, C.** p. 207.; im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *H. aestivalis* (p. 14) u. *nycturgus* (p. 25) beide aus Bayern,; *aprilinus* (p. 14) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 89.

Lymexylon F. Diagnose. **Schaufuß-Calwer** p. 708; *L. navale* L. p. 708—709, farb. Abb. Taf. **21,** 15. — *L. navale* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

6. Familiengruppe **Teredilia.**

92. Cleridae.

Cleridae. Diagnose. Larven Taf. III, 12. Biologie. Schenkling kennt etwa 170 Gatt. mit über 2000 Spp. **Calwer-Schaufuß** p. 395—396. Übersicht über die Tribus *Tillini, Clerini, Enopliini* u. *Corynetini* p. 396. Besprech. d. Gatt. u. Spp. p. 396—405.

Allonyx Jacq. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 400. Beschr. u. farb. abgebildet wird *A. quadrimaculatus* Schaller Taf. **17,** 18.

Clerini. Best.-Tab. der Gatt. *Tarsostenus, Opilo, Trichodes, Clerus, Thanasimus* u. *Allonyx.* **Calwer-Schaufuß** p. 397.

Clerus vermivorus (p. 32) Bayern, *funebralis* (p. 46) Ägypt. **Strand** (Gistel) p. 85.

Corynetes Herbst. Diagnose. Kuhnts Angaben über den Verfall des Tierkadavers. **Calwer-Schaufuß** p. 403. Die Spp. dieser Gatt. greifen in das 4. Zersetzungsstadium ein. — *C. meridionalis* Obenb. Langewiesen, Nordhausen, Bufleben, in Häusern (E. Blätt. 1917, 139). **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 378.

Corynetini. Best.-Tab. der Gatt. *Corynetes, Necrobia, Necrobinus* u. *Opetiopalpus.* **Calwer-Schaufuß** p. 402.

Denops Steven. Diagnose. 4 Spp.: 3 afr., 1 europ. Beschr. der letzt. *D. albofasciata* Charp., farb. Abb. Taf. **17,** 7. **Calwer-Schaufuß** p. 396.

Enopliini. Best.-Tab. d. Gatt. *Enoplium* u. *Orthopleura.* **Calwer-Schaufuß** p. 401.

Enoplium Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 402. Beschr. v. *E. serraticorne* Villers.

Necrobia Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 404. Biolog.; Beschreibung von 3 Spp.; dar. *Necr.* (s. str.) *ruficollis* F., dessen historische Berühmtheit

begründ. wird. *N.* (Subg. *Agonolia* Muls.) *rufipes* De Geer in Mumien gefund. Präparationsmethode der Mumien p. 404. Weitere Spp. kurz zitiert p. 405. — *N. ruficollis* F. Umgebung von Eisleben: Zellermühle 27. V. 13; an Katze; Klostergarten. 6. VII. 16, an Hase; *N. rufipes* De Geer, Umgebung von Eisleben: Katharinenholz, 17. V. 11. **Feige, C.** p. 205. — *N. rufipes* Deg. Eisleben, an Aas. **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 378. — *N. lugubris* (p. 34) Spanien. **Strand** (Gistel) p. 85.

Opetiopalpus. **Calwer-Schaufuß** p. 405. Beschr. u. Diagnose. 4 Spp. in As., 4 in Eur., 1 in N.-Am. farb. Abb. von *O. scutellaris* Panz. Taf. **17,** 21. Fernere europ. Spp.

Orthopleura Spin. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 402. 1 europ. u. 1 kleinas. Sp.; Beschr. u. farb. Abb. v. *O. sanguinicollis* F. Taf. **17,** 19.

Opilo Latr. Diagnose. Zahlr. Spp. in allen Erdteilen. **Calwer-Schaufuß** p. 398. Beschreibung von 2 Spp. Farbige Abb. von *O. mollis* L. Taf. **17,** 11. Fernere europ. Spp. — *O. domesticus* Sturm bei Teschen, in der Wohnung. **v. Wanka, Th.** p. 279. — *O. mollis* L. Umgebung von Eisleben: Schlackenmühle 12. VI. 15, an Rüster, Mohrenapotheke 30. IV. 12 aus Birnbaumholz gezogen. **Feige, C.** p. 205.

Pseudoclerops Jacquel. (= *Clerus* auct. non Fabr.) ist in **Calwer-Schaufuß** cf. p. 399 als *Clerus* aufgeführt, stellt aber eine Untergatt. der vorwiegend afrik. Gatt. *Stigmatium* Gray dar. Diagnose p. 399. 1 Sp. beschr. *Ps. mutillarius* F. mit farb. Abb. Taf. **17,** 17. Eine weitere paläarkt. Sp. ist *Ps. mutillaroides* Reitt.

Tarsostenus Spin. Diagnose. Nur 1 Sp. über die ganze Erde verbr. *T. univittatus* Rossi. **Calwer-Schaufuß** p. 397—398.

Thanasimus Latr. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 399; beschr. werden *Th. formicarius* L. farb. Abb. Taf. **17,** 16 u. *Th. rufipes* Brahm p. 399—400.

Tillini. Unterscheid. Tab. der Gatt. *Denops* u. *Tillus.* **Calwer-Schaufuß** p. 396.

Tillus Ol. Diagnose. Verbreit. über die ganze Erde. Beschr. werden u. farbig abgebildet auf Taf. **17:** *T. elongatus* L. Fig. 8 ♂, 9 ♀, *unifasciatus* F. Fig. 10; 2 weitere europ. Spp. — *T. transversalis* von Oristano. **Krausse (1)** p. 121.

Trichodes Herbst. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 401. Beschr. u. farb. Abb. von 3 Spp. auf Taf. **17:** *Tr. apiarius* L. Fig. 12, *favarius* Ill. Fig. 13, *alvearius* F. Fig. 14. Liste ferner. europ. u. paläarkt. Spp. p. 401. — *Tr. alveolarius* F. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 54. — *Tr. apiarius* L. im Retyezát, 600—800. Mont. Subalp. **Szilady** p. 116. — *Tr. apiarius* L. u. *T. leucopsideus* Ol. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge, auf Schirmblüten. **Rapp** p. 49.

93. Derodontidae.

Derodontidae. Diagnose. **Calwer-Schaufuß** p. 405.

Derodontus (Leconte) *macularis* Fuss, Tr. Ti. **Calwer-Schaufuß** p. 405 nur zitiert.

Laricobius Rosenh. Diagnose. 2 paläarkt. Sp., davon eine in N.-Am., 1 in Nordsibir. **Calwer-Schaufuß** p. 405. Beschr. u. farb. abgebildet ist *L. Erichsoni* Rosenh. Taf. **17,** 23. Eine weitere paläarkt. Sp. ist *L. Caucasicus* Rost Ca. (Circass.).

94. Psoidae.

Psoa viennensis Herbst, im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

95. Bostrychidae.

Apate perniciosa (p. 5) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 80.

Bostrychus capucinus L. Umgebung von Eisleben: Dürre Wiese 28. VI. 12. **Feige, C.** p. 207.

96. Aspidiphoridae. Vacant.

97. Anobiidae.

Anobium pertinax L. Da, *striatum* Oliv. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Dryophilus pusilloides **n. sp.** (2,7 mm; d. *Dr. pusillus* Gyll. sehr ähnl., in d. Färb. u. Struktur ziemlich gleich; Untersch.). **Obenberger** (**1**) p. 35 (Griechenland). — *Dr. excelsus* (p. 12) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 89.

Episernomorphus **n. g.** (Antennae 9-articulatae, clava triarticulata. Tempora longiora. Pronotum perpaulum tantum elytrorum angustius. In ceteris *Episerno* Thoms. verisimilis). **Roubal,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 3 p. 50, *E. Leonhardi* **n. sp.** p. 50—51 mit *Episernus sulcicollis* Schil. bloß wegen der Halsschildfurche ein wenig verwandt. Vor *Episernus* zu setzen. (Herzegowina, Ubli).

Ernobius nigriclava **n. sp.** (vergl. mit *E. nigrinus* Strm. u. *E. longicornis* Strm.) **Roubal,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 3 p. 51—82 (Bosnia: Prozor; Austria inferior). — *E. angusticollis* Rtzb. Umgebung von Eisleben: Fraßbachtal. 18. VI. 14. **Feige, C.** p. 207.

Hedobia imperialis L. v. *senex* Kr. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *H. perpulchra* **n. sp.** (5,2 mm; zw. *magnifica* Reitt. u. *imperialis* L. in d. Mitte stehend). **Obenberger** (**1**) p. 34—35 Taf. II Fig. 12 (Griechenland).

Lasioderma Redtenbacheri Bach in der Camargue, Stes Maries. **Rapp** p. 46. — *L. obscurum* Solsky in Radotín bei Prag auf Sambucus-Blüten im VI., nachm. 5 Uhr. **Obenberger** (**1**) p. 36.

Priartobium Leonhardi **n. sp.** **Roubal,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 3 p. 52—53 (Sardin., Aritzo, Monte Genargentu). Die Gatt. *Pr.* (mit *serrifunis* Reitt.) war bis jetzt nur aus Syria, Haifa u. Algier bek.; ist nun auch aus Europa zu verzeichnen.

Sitodrepa panicea L. von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 120.

Stagetus curimoides Rttr. **subsp.** *exiguus* **n.** (auffällig kurz, hochgewölbt, klein. Schwarzbraun, Elytren schokoladenfarb.; größte Flglbr. vor der Mitte 1,50 mm; bei der Hauptform aus Morea 2 mm, bedeutender Unterschied). **Roubal,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 3 p. 53 (die neue Rasse aus Kephallenia. Argostoli). — *St. ausonicus* **n. sp.** (1,6 mm; gehört in die Nähe bei *remota* Rttr. Untersch., feinere Skulptur). **Obenberger** (**1**) p. 35—36 (Süditalien). — *St. propinquus* **n. sp.** (Unterschiede von vor.) p. 36 (Korfu).

Xyletinus brunnescens **n. sp.** (3,2 mm, system. hinter *oblongulus* Muls.). **Obenberger,** (**1**) p. 36—37 (Griechenland). — *X. bucephalus* Ill. in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

98. Ptinidae = Bruchidae.

Bruchus pisi L. aus rumänischen Erbsen geschnittene Ex. **Wendeler**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 428.

Niptus hololeucus Fald. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.; in mit Mäusekot durchsetzten Strohresten. **Fleischer** (1) p. 265.

Ptinus. Dauer der Puppenruhe bis 1 Mon. **Weber** p. 17. — *Pt.* in einem hohlen Eichbaum bei einer Kolonie von *Lasius fuliginosus* in Maksimir. **Stiller** (2) p. 132. — *Pt. fur* im Baummulm, geködert. **Fleischer** (1) p. 265. — *Pt. dubius* Strm. Da, *raptor* Strm. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** vp. 177. — *Pt. rufipes* Oliv. u. *Edmundi* Ablle. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *Pt. fur* in mit Mäusekot durchsetzten Strohresten. **Fleischer** (1) p. 265. — *Pt. lichenum* Motsch. in der Camargue Stes Maries. **Rapp** p. 46. — *Pt. villiger* Reitt., eine mehr östl. Sp., in Deutschl. bisher nur aus Schlesien bek., auch bei Oldenburg: Huntlosen u. bei Bremen gef. **Künnemann** in **Hubenthal** (6 No. 83) p. 350. — *Pt. pubescens* (p. 21) München. **Strand** (Gistel) p. 89.

V. Familienreihe **Heteromera.**

99. Tenebrionidae.

Tenebrionidae. Bestimmungstabelle für die Unterfamilien und Tribus der paläarktischen *Ten.* **Reitter**, Wien. Entom. Zeitg. Jahrg. 36, 1917 p. 51—66. Im folg. kurz als Reitter zitiert.

Acropteryx [**n.g.** 1857] *rufipes* (p. 39). Schon in Isis 1831, 308 aufgestellt. Für *Acr.* Rag. 1890 schlägt Strand *Acropterygella* **nom. nov.** vor. **Strand** (Gistel) p. 90.

Adeps [**n. g.** 1857] Type [besser Typus]: *Amarygmus ?paykulli* Dalm (p. 63) nec *Adeps* Gistel 1848: *Adepsion* Strnd. **nom. nov. Strand** (Gistel) p. 90.

Adelostomini Tribus 6. Bestimmung ders. **Reitter** p. 51; (Best.-Tab. Hft. 42 (Verh. nat. Ver. Brünn 1900 p. 232, Best.-Tab.) p. 63.

Adesmiinae des tropischen und südlichen Afrika. Kritische Bemerkungen und Beiträge zur Kenntnis ders. **Kuntzen**, Arch. Naturg. Jahrg. 81 1915 (1916 ersch.) Abt. A 7 p. 129—155. Titel bereits im Bericht f. 1916 p. 57 erwähnt; konnte aber im system. Teil nicht mehr aufgenommen werden. Im folgenden kurz mit **Kuntzen,** *Adesmiinae* citiert.

Adesmiinae. Best.-Tab. **Reitter,** Best.-Tab. Hft. 76 (WEZtg. 1916 p. 1—31) p. 63.

Adesmia aculeata Pér. von Spektakel, Klein-Namaland; *A. simplex* Per. von Garies, Klein-Namaland. Wie die vorige völlig ungenügend beschr. Ob zu *Stenocara* zu rechnen? Bemerk. dazu. **Kuntzen,** *Adesmiinae* p. 155.

Adesmiini Subf. 3, Tribus 3. Bestimmung ders. **Reitter** p. 51.

Akidini. Tribus 13. Bestimmung ders. **Reitter** p. 53 (Best.-Tab. Hft. 53: Verh. nat. Ver. Brünn 42, 1904 p. 36—49) p. 64.

Akis lusitanica. Lebensdauer der Imago 7 Jahre. **Weber** p. 18. — *A. acuminata* F. in den kellerartigen Seitenräumen der Arena von Arles. **Rapp** p. 49.

Alogenius Gebien. Gebien führt 3 Spp. an. *A. brevipes* Haag-Rutenberg vom Ngami-See ist nur ein großes ♂ von *A. cavifrons* Haag. von Angola. Ein falscher *A. favosus* Er. von Okahandja wurde von G. schon einmal als

Adesmia (*Macropoda*) *damara* 1904 beschr. Es bleiben nur noch die schwierig zu trennenden *A. favosus* Er. u. *A. cavifrons* Haag, für die Kuntzen eine Unterscheidung u. Fundorte gibt. **Kuntzen,** *Adesmiinae* p. 130.

Alphasida 25 **n. spp.** (1 Dodero i. l. 5 Escalera i. l. Ramb. i. l.), 3 **n. subspp.,** 3 **n. varr. Reitter,** Verhdlgn. nat. Ver. Brünn Bd. 55, Abh. p. 1 sq. [Ber. f. 1917 p. 61 unten, in diesem Sinne zu berichtigen].

Alphitobiini, Trib. 35. Bestimmung ders. **Reitter** p. 58. (Seidl., N. I. Deutschl. V, 1 p. 600—610 mit Ausschl. der *Ulom.* u. *Hypophloe.*).

Alphitobius piceus Oliv. Pankow 16. X. 14 im Starkasten (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280.

Amarygmus orientalis (p. 36) Java. **Strand** (Gistel) p. 90.

Ammobius rufus Luc., im Dünensande zw. Wurzelwerk der Pflanzen. In der Camargue, Stes. Maries. **Rapp,** p. 46. — *A. Minotaurus* **n. sp.** (3,5 mm; steht wahrscheinlich hinter *rufus* Lucas u. *insularis* Rtt., von beiden versch. durch viel längere Gestalt, andere Bildung der Füße usw.). **Obenberger** (1) p. 41, Taf. II, Fig. 14 (Kreta).

Apocryphini. Bestimmung ders. **Reitter** p. 62.

Apolitini. Tribus 14. Bestimmung ders. **Reitter** p. 53; eine Best.-Tab. fehlt noch. Nur eine Übersicht d. Gatt. *Apolites* in Er., Nat. I. Deutschl. V, 1 p. 667 vorh.) p. 64.

Asida grisea Oliv., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 61. Vogesenrandzone p. 92.

Asida. Die ostadriatischen Spp. **Müller,** Wien. Entom. Zeitg. Jahrg. 36 p. 1. Angabe des Materials. Best.-Tab. p. 2—4: 1. *sabulosa* Fueßlin. Literatur. Beschr., Verbr. Größte dunkelste Sp. (Frankr., Schweiz, S.Tirol, N.Ital., stellenw. auch in Deutschl.; Österr.: Görzer, Triester Karst, Mt. Maggiore). p. 4—7. (Karstform: *morbillosa* Duftschm.). 2. *fascicularis* Germ. mit subsp. *fascicularis* Germ. s. str. (kurz, plump, braun) p. 7—9 (N.Dalm., S.Istrien). *fasc.* **subsp.** *pubipennis* **n.** p. 12—13 ♂♀ (Insel Cazza, südöstl. v. Lissa); *fasc.* **subsp.** *brassiensis* **n.** p. 9—10 (Insel Brazza: S.Pietro; Neresi, Škrip).; *fasc.* **subsp.** *meledana* **n.** (Mittelstell. zw. der typ. *fasc.* u. subsp. *lineatocollis* Küst.; p. 10—11 (S.Dalm.: Meleda); *fasc.* subsp. *lineatocollis* Küst. (= *terricola* Küst.) (schlanker, flacher als typ. Ex.) p. 11—12 (Ragusa, Fort Opus, Dalmat.). — 3. *acuticollis* Allard (= *lineatocollis* auctorum nec Küst.) (etwas schlanker als die typ. *fasc.*) p. 14—15 (M.Dalm., Lika u. Herzegow.); *acutic.* **subsp.** *Ganglbaueri* **n.** (hält m. d. Bildung der Halsschildhinterecken die Mitte zw. *acutic.* u. *fasc.*) p. 15—17 (kroat. Küstengebiet: Zengg, Gebiet des Morlakkenkanal, weniger typ. auf einigen Bergen Zentraldalm.: Dinaragebirge). — *A.* 16 **n.sp.** (5 Escalera, 2 Dodero i. l.), 3 **n. subspp.,** 3 **n. varr.** (1 Dodero i. l.). **Reitter,** Verhdlgn. nat. Ver. Brünn Bd. 55 p. 159.

Asidini. Tribus 7. Bestimmung ders. **Reitter** p. 51; (Best.-Tab. Hft. 82: Verh. nat. V. Brünn, 1900, 1917) p. 63.

Belopinae mit der 36. Trib. *Belopini.* Bestimmung ders. **Reitter** p. 59.

Belopini. Gatt. *Belopus* Gebien (*Calcar*) u. *Boreomorphus.* **Reitter** p. 59. (*B.* [*Calcarini*]: Seidl., N. I. Deutschl. V, 1 p. 647—656).

Blaps gigas. Lebensdauer der Imago gegen 4 J. 10 Mon. **Weber** p. 18. — *Bl. gigas* L., *Bl. mucronata* Latr. unter einer alten Wolljacke in der Arena von Arles. **Rapp** p. 49.

Blaptinae. Bestimmung der Tribus: 18. *Scaurini* (p. 54). 19. *Pimeliini.* 20. *Blaptini.* 21. *Platyscelini* (p. 55). **Reitter** p. 54.

Blaptini. Trib. 20. Bestimmung ders. **Reitter** p. 55; (sehr vollständ. Revision Seidl. in Er. Nat. Ins. Deutschl. V, 1 p. 234—330) p. 64.

Boletophaginae mit d. Tribus 30. Bestimmung der *Boletophagini.* **Reitter** p. 57; (Seidlitz, N. I. Deutsch. V, 1 p. 489—505) p. 56.

Borinae. Bestimmung der 37. *Osphyoplesiini* u. 38. *Borini.* **Reitter** p. 592.

Borini. Trib. 38. Bestimmung ders. **Reitter** p. 59. 1 bek. Gatt. *Boros* Hrbst. m. *B. Schneideri* Panz. aus N.Eur. p. 65.

Cataphronetini. Trib. 27. Bestimmung ders. **Reitter** p. 57; (Seidl., Nat. Ins. Deutschl. V, 1 p. 571—572) p. 64.

Catapiestus heldii (p. 39) Java. Schon in Isis 1829 p. 1131 u. 1831 p. 304 von Gistel beschr. u. zwar als *Cucujus*; als Synon. führt er hier *Cat. piceus* Perty 1831 auf, was richtig sein wird. Die Sp. muß also *Cat. heldii* Gistel heißen. **Strand** (Gistel) p. 90.

Coelometopinae mit d. Tribus *Coelometopini.* Bestimmung ders. **Reitter** p. 60; hierher nur 1 Gatt. *Coelometopus* Sol. mit *clypeatus* Germ. aus Portugal, p. 65.

Cossyphinae mit der Tribus 29. *Cossyphini.* Bestimmung der. **Reitter** p. 57.

Cossyphini. Charakt. **Reitter,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 129—131. Übersicht über die Gatt. *Cossyphus* Oliv. u. *Endostomus* Brême p. 131; (Revis. mon. Desbrochers, Frelon IV, p. 2—20 p. 64.

Cossyphus Oliv. Charakt. Verbr. **Reitter** p. 131—132. Eine Monogr. lieferte Brême (1842, 1846), desgl. der paläarkt. Spp. Desbrochers in Frelon IV, 1894, 4—21. Best.-Tab. der paläarkt. Spp.: *minutissimus* Cast. p. 132 (Andal., Marokko), *Dejeani* Brême (S. Span., Port., Sic., Maroc.) p. 132; *Hoffmanseggi* Herbst p. 133 (Andal., Port., Sic., Alg., Mar.); *algiricus* Lap. p. 133 (Kors., Sard., Andal., Alg., Mar.); *tauricus* Stev. p. 133 (Mittelm.-Gebiet); *rugulosus Peyron* p. 134 (Syr., Cyp., Pers.); *moniliferus* Chevr. p. 134—135 (Mittelm.); *moniliatus* **n. sp.** (*planus* Mill. i. l.) p. 135 (Griechenl., Syr., Ägypt., Alg., Seneg.); *laevis* Lap. (*substriatus* Lap., *barbarus* Brême, *incostatus* Brême) p. 135 (Andal., Port., Alg., Mar.). — *C.*-Spp. aus Mittel- u. Südafrika und Südasien (Deckennaht hinten geschlossen). Subg. *Acanthodactylus* Desbr.: **Reitter,** t. c.: *striatus* Wiedem. p. 136 (Ind. or., Annam, Indoch., Java, Philipp.), *pusillus* Pasc. p. 136 (Buoma, Rangon); *Odewahni* Pasc. p. 136 (N.S.Wales). Subg. *Cossyphus* s. str. *moniliferus* Lap. p. 137 (Erythr., Aeg. bis Seneg., S.Eur.); *punctatissimus* Brême p. 137 (Capl.: Natal) . Hierher vielleicht *C. dentiventris* Fairm. v. Deutsch-Ostafr.; ebenso *C. costulicollis* Fairm. von Somaliland u. Zanzibar; *depressus* Fabr. (Ind.) mit nachstehenden Varr. v. *asperatus* Fairm. p. 138 (Birm., S. u. O.Ind.), **subsp.** *subgranulatus* **n.** p. 138 (N.-Ind., Zentralind.: Rajmahal) Zu dieser Gruppe ist auch wohl *fuscomaculatus* Chatanay zu stellen. *explanatus* **n. sp.** p. 138 (Ind. or., Cochinch.). Ist vielleicht = *limbatus* Pasc. p. 138 (Ind. or., Cochinch.), *madecassus* Fairm. p. 139 (Madag.), *dilatatus* **n. sp.** p. 139 (Ind. or.: Madura, Südind.: Shembagannur!). (Bemerk. zu

C. Edwardsi Brême in Anm. u. *magnus* Chatanay = *C. endostomoides* Reitt. i. l.) p. 140 Äquatorialafr.: Territoire de l'Oubanghi-Chari).

Crypticini Trib. 25. Bestimmung ders. **Reitter** p. 56; (Lit. etc. Seidlitz, Nat. I. Deutschl. V, 1 p. 459—472; Reitt., Entom. Nachr. 1896 p. 145—151) p. 64.

Cybopiestes **n. g. Reitter,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 148, 150; *C. Csikii* **n. sp.** p. 150 (Marokko).

Diaperinae mit d. Trib. 45. *Diaperini.* Bestimmung ders. **Reitter** p. 61; hierher die europ. Gatt. *Diaperis* Müll., *Haplocephala* Lap. (von Kirby mit Unrecht in *Arrhenoplita* geändert wegen *Haplocephalus* u. *Pentaphyllus* Latr.) (Seidl., N. I. Deutschl. V, 1 p. 506—540, mit Ausschl. von *Scaphidema, Platydema* u. *Alphitophagus* Steph., welche bei den *Platyd.* zu stehen kommen) p. 66.

Diaperis cornigera (p. 12) Ungarn. **Strand** (Gistel) p. 90.

Doliemini Trib. 33. Bestimmung ders. **Reitter** p. 58; in der pal. Fauna nur *Doliema* Pasc. m. *D. turcica* Reitt. vom Balkan p. 65.

Elenophorini. Tribus 11. Bestimmung ders. **Reitter** p. 53; Best.-Tab. Hft. 79 (W.E.Ztg. 1916 p. 131) p. 63.

Elenophorus collaris L. am Eingangstor der Arena von Arles. **Rapp** p. 49.

Eleodes tricostata Say. **Mc Colloch.** — *E.* 2 **n. spp.,** 4 **n. varr.,** 1 **n. forma. Blaisdell (2);** 7 **n. varr. Blaisdell (3).** — *barbata* **n. sp. Wickham** (New Mexiko).

Endostomus Brême. Charakt. d. Gatt. **Reitter,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 140: 13 Spp.: *E. cossyphoides* **n. sp.** p. 141 (D.-Ostafr.: Iringa); *tuberculipennis* Gebien p. 141 (D.-Ostafr.: Usambara: Amani, in Komposterde), (Bemerk. zu *E. rhodesianus* Pér. aus S.Rhodesia), *prosternalis* **n. sp.** p. 142 (Kamerun: Mundame), *costulatus* Kolbe p. 142 (West-Afr.; Belg. Congo), *planatus* Gebien p. 142 (Deutsch-Ostafr.: Usambara: Amani), *maculosus* Fairm. p. 142 (Zanzibar), *bicaudatus* Quedenf. p. 143 (Orangefluß, Congo belg.: Condué); *caudifer* **n. sp.** p. 143 (Franz. Congo: Lambarene). *caudatissimus* **n. sp.** p. 143 (Afr.), *magnicollis* Fairm. p. 144 (Deutsch-Ostafr.: Bagamoyo), *immundus* **n. sp.** p. 144 ♂ Ostsudan: Wau). *senegalensis* Cast. p. 145 (Westafr.: Senegal, Portug. Guinea), *congoanus* Kolbe vom unteren Quango p. 145 in Anm., *Gebieni* **n. sp.** p. 145 (Deutsch Ostafr.: Dar-es-Salam, Usegna; Domallegebirge: Barikiwa, usw.), *fuscopictus* Fairm. aus Ostafr.: Ikonta p. 145 in Anm.; *parallelogrammus* Fairm. p. 146 (Westafr., Angola, Benguella). Wohl = *grandicollis* Gerst. aus Ostafr.: Mozamb.; *longicollis* **n. sp.** p. 146 (SW.-Rhodesia); *illitus* **n. sp.** p. 147 (Deutsch-Ostafr., Zentralafr.); *kamerunus* **n. sp.** p. 147 (Kamerun: Joko), *integrinus* **n. sp.** p. 147 (Ostafr.); *sudanensis* Wasm. p. 147 (Sudan: Kaka: in den Nesthügeln von *Termes natalensis* Hav.); *crenicostis* **n. sp.** p. 148 (Ostafr.: divers. Orte).

Enoplopini. Bestimmung ders. **Reitter** p. 62.

Epitragini. Tribus 5. Bestimmung ders. **Reitter** p. 51; (Best.-Tab. Hft. 80: E.Bl. 1916 p. 139—146 u. älter. Liter.) p. 63.

Erodiinae. Best. d. Tribus: 1. *Zophosini,* 2. *Erodiini,* 3. *Adesmiini,* 4. *Tentyriini* (p. 51), 5. *Epitragini,* 7. *Asidini* u. 6. *Adelostomini.* **Reitter,** l. c. p. 51.

Erodiini. Subf. 2, Tribus 2. Bestimmung ders. **Reitter** p. 51; Best.-Tab. Hft. 71: (D.E.Z. 1914 p. 43—85).

Eledona agricola [*Heledona*] im Baummulm, geködert. **Fleischer** (**1**) p. 265.

Goniadera sulcatopunctata (p. 28) Brasil. [Schon 1831 in Isis p. 305 als *Helops sulcatus* aufgestellt]. **Strand** (Gistel) p. 90.

Gnathocerus cornutus F. Pankow 26. V. 17 im Mehlwurm-Zuchtkasten (Wendeler). Ergänzungsnotiz; für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280.

Halamobia pellucida Hbst. im Dünensande in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Helopinae. Bestimmung ders. Tribus 49. *Enoplopini*, 50. *Apocryphini*, 51. *Helopini* u. 52. *Nephedini*. **Reitter** p. 62; Liter. der 4 Trib.: Seidl., N. I. Deutschl. V, 1 p. 662—800, wobei *Apolitina* auszuschließen ist, p. 66.

Helopini. Bestimmung ders. **Reitter** p. 62.

Helops coeruleus L., *assimilis* Küst., *siriatus* Fourc. u. *lanipes* L., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 62; *H. coer.* von Efringen-Müllheim p. 88. *lanip.* Vogesenrandzone p. 92. — *H. Genei* von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121. — *H. lapidicola* (p. 14 u. 37) Krim. **Strand** (Gistel) p. 90. — *H. quisquilius* Strm.; im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *H. driadophilus* Muls. bei Agay, unter Baumrinde. **Rapp** p. 50. — *H. cordatus* Küsth. unter Rinde am Wege zum Schneeberg Ba aour. **Rapp** p. 52. — *H. lanipes* L. v. *aeneus* Scop. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Heterotarsinae mit d. Tribus 31. *Heterotarsini*. Bestimmung ders. **Reitter** p. 57; in China u. Jap., 2 Gatt., in der engeren paläarkt. Fauna fehlend p. 65.

Himatismus Revis. **Haag-Rutenberg,** D.E.Z. 1877 p. 272—283.

Hoplocephala cornuta (p. 42) Ungarn. **Strand** (Gistel) p. 90.

Hypophloeinae mit der Trib. 32. *Hypophloeini*. Bestimmung ders. **Reitter** p. 58; (Seidl., N. I. Deutschl. V, 1 p. 546—567) p. 65.

Hypophloeus (*Paraphloeus*) *Krüperi* **n. sp.** (gehört in die Gruppe des *longulus* Gyll. Untersch. dieser, von *fraxini* Kng., *Pini* Panz. u. *suberis* Mh. usw.) **Obenberger** (**1**) p. 42 Taf. II Fig. 16 (Griechenland).

Klewariina Subtr. (15). Bestimmung ders. **Reitter** p. 54. Hierher die Gatt. *Klewaria* mit *colydiiformis* Reitt. aus Transcasp.

Lachnodactylina Subtr. (17). Bestimmung ders. **Reitter** p. 54. Hierher die Gatt. *Lachnodactylus* Seidlitz (*Lachnopus olim*) aus Turkestan u. *Netuschilia* Reitt. von Uralsk u. Transkasp.

Lachnogyina Subtr. (16). Bestimmung ders. **Reitter** p. 54. Gatt. *Lachnogya* Mén. aus Transkauk. u. Transkasp.; Tab.; Hft. 53 p. 34, 35; Hft. 79 p. 134—137.

Lachnogyinae mit den Subtrib. 15. *Klewariina*, 16. *Lachnogyina*, 17. *Lachnodactylina*; zusammenhängende Abhdlg. über die 3 Tribus (Best.-Tab. d. Spp.) fehlt. **Reitter** p. 54.

Laeninae. Bestimmung der Tribus 42. *Misolampidiini* und 43. *Laenini*. **Reitter** p. 60.

Laenini. Tribus 43. Bestimmung ders. **Reitter** p. 60; Gatt. *Laena* (Schuster, Verh. z.-b. Ges. Wien 66, 1916 p. 495—629) p. 66.

Leptodini. Tribus 10, Subtr. 10. Bestimmung ders. **Reitter** p. 53; Best.-Tab. Hft. 79 (W.E.Ztg. 1916 p. 131—134).

Lichenum Heyrovskyi **n. sp.** (gehört wahrsch. hinter *caudatum* Rtt., verbindet durch ihre Charaktere merkwürdigerweise beide Hauptgruppen). **Obenberger (1)** p. 41—42 Taf. II Fig. 15 (Bulgar.: Varna).

Macropoda Sol. Bemerk. zum Umfang d. Gatt.; Gebien, hat 20 Spp., von denen einige synonym sind, trotzdem erhöht sich die Zahl der Spp. durch Neubeschreib. auf 43. **Kuntzen,** *Adesmiinae* p. 132—149: Bemerk. zu den bekannt. Spp.: 1. *M. variolaris* Ol. (Senegal); 2. *M. rivularis* Sol. (Senegal) Sol.'s Merkmale sind auffallend. Die Synonymsetzung der *M. baccata* Gerst. durch Allard ist nur der Auswuchs eines unkritischen Standpunktes, p. 132. 3. *M. boyeri* Sol. (Senegal). Bemerk., ist K. nicht bek., p. 133. 4. *M. ansebensis* **n. sp.** (ähnelt No. 1) p. 133 (Anseba, Abyssin.). 5. *M. aschantica* **n. sp.** (*variolaris* sehr ähnl.) p. 133 ♀ (Aschantigebiet); 6. *M. togonica* **n. sp.** (vor. ähnlich) p. 134 ♂♀ (Mangu u. Gbana, desgl. Tapung, Togohinterland). 7. *M. glauningi* **n. sp.** (feinere Skulptur des Halssch. als bei 5 usw.) p. 134 (Faro-Mündung bis Mbilla östl. v. Gidjaroberg in Adamaua). 8. *M. subriparia* **n. sp.** (von vor. nur wenig versch.) p. 134 (Madagali bis Njala, Tschadseegebiet). 9. *M. houyi* **n. sp.** (durchschnittl. zierlicher u. kleiner als 1—7) p. 134—35 (Sogone bis Gore; Neukamerun, Uba bis Magadali, Adamaua usw.). 10. *M. puncticollis* **n. sp.** (zeigt unter allen echten *M.* die feinste Halsschildskulptur usw.) p. 135—136 (Garua am oberen Benuë). 11. *M. marquardseni* **n. sp.** (vor. nahest.) p. 136 Dara Ina u. Madagali bis Dara, Kamerun Hinterland). 12. *M. maculicollis* Qued., diverse Fundorte p. 136. 13. *M. chiyakensis* **n. sp.** (vor. nahe) p. 136 (Chiyaka-Distrikt). 14. *M. setneri* **n. sp.** (größer als 12 u. 13) (Fundorte in: Brit. Betschuana, Deutsch Sambesi, Deutsch Südwestafr.) p. 137. 15. *M. detrita* **n. sp.** (Größe wie 14) p. 137 ♂♀ (period. Sumpfland des Okawango längs des Mabularandes, Deutsch Südwest-Afr. u. Brit. Betchuanaland, Sambesiufer von Seschеke bis Katima-Molilo). 16. *M. zambesiana* **n. sp.** (so groß wie 15, usw.; könnte sich auf *M. inaequalis* Fåhrs. beziehen) p. 137 (Deutsch Sambesigebiet; Livingstone). 17. *M. scrobipennis* Haag p. 137—138 (Damaraland bis Ngami-See). Synon. dazu sind *M. lurida* Haag ♀ u. *M. fettingi* Haag ♂, *M.* (*Metriopus*) *hottentotta* Dohrn u. *M. fossulata* Péring. p. 137—138. 18. *M. nassata* Er. p. 138 (Benguella). Syn. dazu sind: *M. mouffleti* Haag u. *M. perforata* Fairm. 19. *M. mossamedina* **n. sp.** p. 138—139 (Mossamedes). 20. *M. reticularis* Gemm. u. Har. p. 139 (Tette, Mozambique). Über diese Sp. ist viel Falsches geschrieben worden. Sie kommt nicht in Deutsch-Ostafr. vor. 20a. *M. inaequalis* Fåhrs. p. 139 (Caffraria). Mögliche Synon. mit 20. 21. *M. hartmanni* **n. sp.** (große Sp., doch kleiner als 1; auffallend platt ♀) p. 139—140 (Berggegenden des Fungjgebirges zw. blau. u. weiß. Nil, etwa 34° östl. L. u. 12—13° nördl. Br.). 22. *M. schweinfurthi* **n. sp.** (äußerlich stark skulptur. Ex. von 20 sehr ähnl.) p. 140 (Semnio, Njamjam; Djur.). 23. *M. graueri* **n. sp.** (nahe 12; 50 km östl. von Kasongo, Kongostaat, Lualaba, Urwald). Von Gebien (1. Deutsch. Zentr.-Afr Exp., Ten.) als *M. tuberculifera* bestimmt, mit der sie gar keine Beziehungen hat. 23a. *M. spec.* (wird vor. nahest.; Gestro A. Mus. Genov. 35, 1895) hat diese K. unbekannte Form auf *M. boyeri* bezog.). 24. *M. tanganyikana* **n. sp.** (steht 23 nahe) p. 141 (Tanganjikasee). 25. *M. kakomensis* **n. sp.** (Halsschildskulptur größer als bei beiden vor.). p. 141 (Kakoma am Tanganjikasee, Kongostaat).

26. *M. fipana* **n. sp.** (sehr variable Flgld.-Skulptur, die der von *M. reticularis* Gemm. sehr nahe kommt) p. 142 (Msamwia, Sudufipa, SO.-Tanganjika). 27. *M. reichardi* **n. sp.** [Kolbe] p. 142—143 (Tanganjikasee, Tabora, Udjiji, Ugaga, Urundi usw., SO.-Viktoriasee). 28. *M. bukobana* **n. sp.** (von Gebien als *nigrogemmata* bestimmt, mit der die Form nichts zu tun hat) p. 143—144 (Bukoba am Viktoriasee). 29. *M. rukwana* **n. sp.** (der 30 nahe, Flgld.-Skulptur weniger markiert als bei 26, aber mehr als bei 30) p. 144 (Rukwasee; Kündi-Ukimbu); 30. *M. tuberculifera* Kolbe (zahlr. Fundorte: Mpwapwa, Ugogo, Massai, Wembaeresteppe usw. usw.). 31. *M. issansuana* **n. sp.** (Halssch. u. Flgld. auffallend stark geglättet, so daß die Grundskulptur fast fehlt usw.) p. 144 (Issansu bis zur Nyaraastation). 32. *M. massaica* **n. sp.** (Skulpt. d. Halssch. gröber punktiert u. wulstiger als bei 30; von Kolbe als *nigrogemmata* Fairm. bestimmt) p. 145 (Manjarasee, Nordmassai, Meruberg, Kilimandjaro, Meru, Steppe, Hohenlohegraben; Vulkan Old Diani, 2500 m usw.). 33. *M. baccata* Gerst. p. 145 (Jipesee; Massaisteppe, Dschala See, 800 m, usw.). 34. *M. uhligi* **n. sp.** (Halssch. feiner punktiert als bei 31) p. 145 (Kilimandjaro, Meru, Steppe). 35. *M. neumanni* **n. sp.** p. 145—146 (Wassergrab., nördl. vom Manjarasee, Dalalaui, Nordmassai; Kilimandjaro, Meru, Steppe; Natronsee). 36. *M. foveipennis* Haag p. 146 (Sansibar, wahrsch. Kitui!). 37. *M. wituana* **n. sp.** (Flgld. der Scheibe mit 4 ganz gleichm. gestaltet. Reihen von Tuberkeln, die in der Längsrichtung zu Höckerrippen mit einander verbunden sind u. auch quer mit einander kommunizieren, usw.) p. 146 (Pokomie in Witu). 38. *M. multiplicata* Fairm. (ist nach der Beschreib. das Extrem d. Gruppe 32—37, da Flgld. nahezu „*clathrata*") p. 146 (Region der Ostküste Afrikas um 1° nördl. Br. herum). 39. *M. regneri* **n. sp.** p. 146—147 (Dar-es-Salaam, Pangani u. Hinterland, Deutsch Ostafr. Die Formen der 3 Fundgebiete sind nicht ganz gleich) **forma** *schönheiti* **n.** (mit äußerst hohen Tuberkeln) p. 147 (?Gegend von Morogoro oder Mkattadistrikt). 40. *M. makondana* **n. sp.** (Halssch.-Skulptur ähnlich wie bei vor., eher noch rauher) p. 147 (Lindi, Lukuledi, Ntschitschira, usw.). 41. *M. hintzi* **n. sp.** (Halssch.-Skulptur wie bei *reticularis*. Flgld. mit höckerkielartig. Tuberkelreihen, sekund. Tub.-Reihen fehlen ganz oder fast) p. 147 (am Lukuledi im Innern). 42. *M. ugonica* **n. sp.** (Halssch.-Skulpt. ähnlich wie bei 40, doch die Seitenränder weniger stark gebogen usw.) p. 147 (Ssongea in Ungoni; Neuhelgoland, NO.-Nyassasee, Ubena-Langenburg). 43. *M. nigrogemmata* Fairm. Charakt. von 4 Formenkreisen nebst Fundorten. Formen von a) Norduhehe, b) Süduhehe, c) den Gebirgslandschaften nördl. vom Nyassasee, d) dem Hochlande, kleine Form, p. 148—149.

Metriopus Sol. Gebien gibt 3 Spp. an. *M. hottentotta* Dohrn [nicht *hott . . . us*] ist *Adesmia* (*Macropoda*) *scrobripennis* Haag. Bemerk. zu den Spp., deren Auffassung usw. **Kuntzen,** *Adesmiinae* p. 130—132.

Micrantereinae mit d. Trib. 44. *Micrantereini.* Bestimmung ders. **Reitter** p. 60; 2 nordostafr. *Helops*-ähnl. Gatt. p. 66.

Misolampinae mit d. Trib. 48. *Misolampini.* Bestimmung ders. **Reitter** p. 62; 2 Gatt. aus SW.Eur. u. NW.Afr. Tab. p. 66.

Misolampiidini Trib. 42. Bestimmung ders. **Reitter** p. 60; hierher d. Gatt. *Misolampidius* Solsky aus Ostsibir. u. Japan p. 65.

Misolampini. Sie werden von **Reitter,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 148 aus der großen Fam. der *Helopinae* ausgeschieden, weil sie sich sehr wesentlich durch den vertikal hängenden Kopf u. fehlendes Schildchen von ihnen entfernen. Echte Epipl. sind nur bei *Misolampus* vorhanden, bei einer neuen Gatt. (*Cybopiestes* n. g.) fehlen sie ganz. Übersicht über die 2 Gatt. *Misolampus* u. genanntes n. g.

Misolampus Latr. (übereinstimmend gebaute Spp.: schwarz, mit hell. rostfarb. Tarsen. Sie bewohnen die südl. Teile der iberischen Halbinsel u. den nordwestl. Teil v. N.Amer.). **Reitter,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 149. Best. Tab. der Spp. p. 149—150: *lusitanicus* Brême (Portug.), *subglaber* Rosenh., S.Span.), *scabricollis* Grasell. (Portug., Span.); *gibbulus* Hrbst. (*M. Hoffmannseggi*) (Portugal, S.Span), *Ramburi* Brême p. 149 (Span.), *Goudoti* Guer. (Marokko), *Erichsoni* Vauloger p. 150 (Alg., Balearen).

Nephediini. Bestimmung ders. **Reitter** p. 63.

Nyctelia discollis Nob., lebte von Mai bis Nov. **Weber** p. 18.

Omalium validum in der Bizeker Höhle, selten aber ständig in derselben. **Stiller** p. 369.

Onymacris Allard. Péringuey, 1888 schreibt ständig dafür „*Onymachris*"! Von Gebien nicht beachtet! Die Gatt. umfaßt 3 Gruppen u. zwar Spp. 1—6, 7—14, 15—20. In Allards Gatt.-Diagnose sind manche Merkmale nicht betont. Charakt.: außerordentlich lange Schienenenddornen, vorn tief eingeschnittenes Kinn, Einschnitt verschieden tief usw. **Kuntzen,** *Adesmiinae* p. 150—151. 1. *O. porcata* F. p. 151 (Cap; SW.-Kapl.). 2. *O. boshimana* Por. (Buschmanland in d. Kapkolonie) (charakt. u. vor. äußerst nahe verw.) p. 151. 3. *O. gariesa* Péring. (Kl.-Namaland). 4. *O. hottentotta* Pér. p. 151 (Port Nolloth, Klein-Namaland; Prince of Wales usw.); 5. *O. agilis* Per. (Kalahari-Wüste; Keetmanshoop-Oranjefluß usw., D.-SW.-Afr.). 6. *O. multistriata* Haag p. 151 (Damaraland; Groß Namaland, Bethanien usw.). 7. *O. païva* Haag, dazu ist *O. namaquensis* Pér., nicht wie Pér. 1888 sagt, *sulcipygia* Pér. synonym. Letzt. ist synonym mit *O. confluens* Haag p. 152. 8. *O. confluens* Haag (S.Afr., Damaraland). Ist wohl = *O. sulcipygia* Pér. 9. *O. schencki* **n. sp.** p. 152 (SO.-Afr.). 10. *O. conjuncta* Haag p. 152 (S.Afr., Namaland). Von dieser Form ist das ♀ als *O. bullata* beschr. worden p. 152. 11. *O. rugatipennis* Haag. Fundorte (Ugamisee, Damaraland, Walfischbai, Swakopmund usw.). Der von Haag, wie auch Allard dafür identisch gehaltene Namen „*rectipennis* Boh. i. l." ist nichtssagend, Boheman hat sie sehr passend „*retipennis*" genannt. 12. *O. lobicollis* Fairm. p. 153 (Namaland. Präzisierung der Schenk'schen Fundortangabe). 13. *O. lüderitzi* Pér. (Lüderitzbucht: Namib-Wüste zw. Kuikup u. Tsirub). 14. *O. plana* Pér. (Nähe von Swakop.) stellt das Extrem d. Spp. der Entwicklungsgruppe von *paiva* dar. Sollte die Abb. sehr schlecht sein, so könnte eine *rugatipennis* mit reduziert. 2. Kiel vorliegen. 15. *O. unguicularis* Haag p. 153—154 (S.Afr., divers. Fundortsangaben). 16. *O. marginipennis* Brême. Bemerk. zu den verschiedenen Fundorten p. 154. Die Spp. der *unguicularis*-Gruppe sind auf den genannten sandigen Dünen spezialisiert. 17. *O. palgravei* Pér. p. 154 (Damaraland) (= *linèata* Melly i. l.). 18. *O. bicolor* Haag p. 155 (Kongo; Westküste Afr., um 20° s. Br. = *flavipennis* Melly i. l. Die Fundortangabe bei Haag u. Allard: Dama Rald ist Unsinn. 19. *O. candidipennis* Brême

p. 155 (Cap Negro); 20. *O. langi* Guér. p. 155 (Cap Negro, Mossamedes). Gebien zitiert nicht die Beschr. d. ♀ noch die Erwähnung von *O. candidipennis* bei Dohrn. 1884 p. 46. Der Fundort „Congo" bei Allard ist Unsinn.

Opatrinae. Bestimmung der Tribus: 22. *Pendiini*, 23. *Opatrini*. **Reitter** p. 55.

Opatrini Trib. 23. Bestimmung ders. **Reitter** p. 55; Best.-Tab. (Hft. 53 Verhdlgn. nat. Ver. Brünn 1904 p. 106—182) p. 64.

Opatrum-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 90: *O. politum* (p. 51) Krim [Von *politum* Besser (= *triste* Stev.) ebenfalls aus Taurien, wohl nicht verschieden] *glabrum* (p. 18) Taurien; *crassum* (p. 44) Algarbia; *lutosum* (p. 47) Portugal.

Osphyoplesiini Trib. 37. Bestimmung ders. **Reitter** p. 59; hierher eine blinde Gatt. *Osphyoplesius* Winkl. mit *O. anophthalmus* Winkl. (Krim.) p. 65.

P[nicht *T*]*achyscelis aphodioides* Latr. im Dünensande in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Pedinini. Trib. 22. Bestimmung ders. **Reitter** p. 55. Best.-Tab., Hft. 53 (Verh. nat. Ver. Brünn 1904 p. 49—106), p. 64.

Peltadesmia **n. g.** *Adesmiin.* (Die Spp. sind z. T. als *Metriopus* beschr. [Gerst., Allard], z. T. in neuerer Zeit [Haag, Kolbe] zu *Macropoda* versetzt u. als solche beschr.). **Kuntzen,** *Adesminae* p. 149: 1. *P. platynota* Gerst. als *Metriopus* beschr., später von Haag! als *Macropoda gerstaeckeri* [1875], letzt. als syn. erkannt von Haag (1879), von Allard ist eine neue Form als *platyn.* betrachtet worden; auch ist *Ad. scutalata* Pér. 1899 zu ihr synonym. 2. *P. nyassica* **n. sp.** p. 150 (Nyassa). 3. *P. transversalis* Kolbe. Zahlr. Fundortsangaben. Die Angabe von Gestro ist bei Gebien zitiert. Auffallend große Ähnlichkeit der Form mit den jeweils mit ihr zusammen vorkommenden *Macropoda*-Formen.

Pentaphyllus testaceus im Baummulm, geködert, wohl durch die im Moose befindl. harten Baumschwämme angelockt. **Fleischer** (**1**) p. 265.

Pimelia sulcata Geoffr. auf dem feuchten Boden im Lagunengebiet in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *P. sulcata* Geoffr. im Dünensande von St. Raphael, eine tiefe Spur hinterlassend, desgl. von Agay. **Rapp** p. 49.

Pimeliini Trib. 19. Bestimmung ders. **Reitter** p. 55; (Best.-Tab. Hft. 25: Verh. nat. Ver. Brünn 1893 p. 201—250 u. Hft. 74: W.E.Ztg. 1915 p. 1—63) p. 64.

Phaleria bimaculata var. *Revelierei* Muls. von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 120. — *Ph. provincialis* Fauv. nebst ab. *Pueli* Pic im Dünensande, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *Ph. cadaverina* F. nebst ab. *Leegei* Schneider unter Angeschwemmtem, am Strande von Agay. **Rapp** p. 49.

Phaleriini Trib. 26. Bestimmung ders. **Reitter** p. 56; Best.-Tab. Hft. 78 (E.Bl. 1916 p. 3—10).

Phylax crenatus (p. 26) Dalmatien [*Ph. crenatus* Dej. wird als fragliches Synon. angeführt u. ist wahrscheinl. dieselbe Sp.]. **Strand** (Gistel) p. 90. — *Ph. tristis* Rossi am Wege zu dem Schneeberge Balaour. **Rapp** p. 52.

Platydema Dejeani Lap. im Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (**2**) p. 136. — *Pl. pabulina* (p. 60) Kuba; *pronotata* (p. 78) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 90. — *Pl.* **Seidlitz,** cf. unter *Diaperini*, p. 66.

Platydeminae mit d. Trib. 46 *Platydemini*. Bestimmung ders. **Reitter** p. 61.

Platyscelini Trib. 21. Bestimmung ders. **Reitter** p. 55; Gute Revision. **Seidlitz**, Nat. Ins. Deutschl. V, 1, p. 338—359 als Subtribus d. *Pedinini*.

Poecilesthus Bl. *rugosus* **n. sp.** u. *cyaneipennis* **n. sp.** **Pic** (2).

Scaphidema metallicum F. Umgebung von Eisleben: Alter Friedhof, 16. II. 14, an Clematis. **Feige, C.** p. 207.

Scaurini Trib. 18. Bestimmung ders. **Reitter** p. 54; Best.-Tab. Hft. 72 (D.E.Z. 1914 p. 369—380) p. 64.

Scaurus striatus F. auf dem feuchten Boden im Lagunengebiet in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *Sc. striatus* F. in den kellerartigen Seitenräumen der Arena von Artes. **Rapp** p. 49.

Sepidiinae. Bestimmung der Subfam. 12. *Sepidiini*, 13. *Akidini*, 14. *Apolitini*. **Reitter,** l. c. p. 53.

Sepidiini Tribus 12. Bestimmung ders. **Reitter** p. 53. Best.-Tab. Hft. 72 (D.E.Z. 1914 p. 381—392) p. 63.

Stenochia [*Strongylium*] *paradisi* (p. 62) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 90.

Stenosinae. Bestimmung der Subfam. 8. *Zopherini*, 9. *Stenosini*, 10. *Leptodini*, 11. *Elenophorini*. **Reitter** p. 52.

Stenosini. Subf. Tribus 9. Bestimmung ders. **Reitter** p. 53; Best.-Tab. Hft. 79 (W.E.Ztg. 1916 p. 137—170) p. 63.

Stenosis angustata Hbst. auf dem feuchten Boden im Lagunengebiet in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47; *St.* an Pflanzenwurzeln bei Agay. **Rapp** p. 49.

Strongyliinae mit d. Trib. 47. *Strongyliini*. Bestimmung ders. **Reitter** p. 61; im eng. Pol. Gebiet nur *Zürcheria* Reitt. p. 66.

Tagenia dubia (p. 49) Malta. **Strand** (Gistel) p. 90.

Tenebrio molitor. Ganze Lebensdauer. **Weber** p. 18: Eiablage bis z. Ausschlüpfen der Larve 2—3 Wch., Larvenstadium 15—20 Mon. (4—5 Häutungen). Lebensdauer der Imago 84 Tg. (im Mittel). Ganze Lebensdauer etwa 2 Jahre. Ausfärb. frühestens am 8. Tg. **Weber** p. 18; Flügelregenerationsversuche. **Weber** p. 12. — *T. opacus* in hohlen Bäumen in Maksimir. **Stiller** (2) p. 133.

Tenebrioninae. Bestimmung der Tribus 39. *Upini*, 40. *Tenebrionini*. **Reitter** p. 59.

Tenebrionini Trib. 40. Bestimmung ders. **Reitter** p. 59; (Seidlitz, N. I. Deutschl. V, 1 p. 621—647).

Tentyriini. Subtrib. 4, Tribus 4. Bestimmung ders. **Reitter** p. 51; Best.-Tab., Hft. 42 (Verh. nat. V. Brünn. 39, 1900, p. 82—190) p. 62.

Toxicum bicorne (p. 28) Java. Nec Sturm 1843; Strnd. nennt Gistels Sp. *T. javanibia* Strnd. **nom. nov.** **Strand** (Gistel) p. 90.

Trachyscelinae. Bestimmung der Trib. 24. *Trachyscelini*, 25. *Crypticini*, 26. *Phaleriini*, 27. *Cataphronetini* u. 28. *Ulomini*. **Reitter** p. 56—57.

Trachyscelini Trib. 24. Bestimmung ders. **Reitter** p. 56; *Tr.* Best.-Tab. 63 (Verhdlg. nat. Ver. Brünn p. 184) p. 64. Nur 1 Gatt. *Trachyscelis* Latr.

Triboliinae mit den Trib. 33. *Doliemini*, 34. *Triboliini* u. 35. *Alphitobiini*. Bestimmung ders. **Reitter** p. 58.

Triboliini Trib. 34. Bestimmung ders. **Reitter** p. 58; (Seidl., N. I. Deutschl. V, 1 p. 568—590) p. 65.

Tribolium navale F. Eisleben: Mohrenapotheke 8. I. 12; 20. VIII. 14; 8. IX. 17., **Feige, C.** p. 207.

Ulomini. Trib. 28. Bestimmung ders. **Reitter** p. 57. Nur 1 Gatt. *Uloma* (Seidl., Nat. Ins. Deutschl. V, 1 p. 593—600).

Upini Trib. 39. Bestimmung ders. **Reitter** p. 59; (Seidl., N. I. Deutschl. V, 1 p. 614—620).

Zopherini. Subfam. 8, Tribus 8. Bestimmung ders. **Reitter** p. 52; Best.-Tab., Hft. 19 (W.E.Ztg. 1916 p. 130) p. 63.

Zophosini Subf. 1 d. Tribus 1. Bestimmung ders. **Reitter** p. 51; Best.-Tab., Hft. 77 (W.E.Ztg. 1916, p. 81—99).

Zürcheria sulcipennis Reitt. = *Stenochia saracena* Reiche. **Reitter** p. 61 Anm.

100. Tentyriidae.

Siehe oben *Tentyriini.*

101. Alleculidae.

Allecula lepturoides (p. 42) Griechenl. **Strand** (Gistel) p. 89.

Cteniopus flavus Scop. im Retyezát, 800—1100. **Szilády** p. 116. — *A. expulsus* **n. sp. Roubal,** Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 4 p. 47—84 ♂♀ (Caucas. borealis: Teberda).

Hymenalia Purkynĕi **n. sp.** (4,5 mm; in d. Mitte zw. der griechisch. *badia* Ksw. u. der kaukas. *basalis* Faust). **Obenberger** (**1**) p. 38—39 (Bulgar.: Sufflu).

Isomira semiflava Küst. Bredow (Wagner, E. Mitt. 1917, 271) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *I.* (*Gonodera*) *semiflava* Küst. (= *arenaria* a: *testaceipennis* Gerh. u. *icteropa* Küst. zu Hans Wagner, Entom. Mitt. 1917, 259. Die von Delahon, D.E.Z. 1913, 643 mit ?* angeführten Ex. der a. *testac.* Gerh. gehören nach Wagner sicher zur Nominatform von *semiflava*, die von Wagner bei Berlin-Finkenkrug u. von Delahon bei Luckenwalde gef. schwarze ab. von *semiflava* bildet die Nominatform von *arenaria* Gerh. u. tritt unter diesem Namen als a. zu *semiflava.* **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 376. — *I. murina* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Mycetochara pygmaea bei *Lasius* usw. in Maksimir. **Stiller** (**2**) p. 132. — *M. 4-maculata* Latr. auf der Madonne, aus Lärchenmulm gepreßt. **Rapp** p. 54. — *M.* (*Ernocharis* Thoms.) *myrmecophila* **n. sp.** (5,6 mm; system. zu *flavicornis* Müll., Beachtenswerte Carabiden-ähnl. Gestalt). **Obenberger** (**1**) p. 37 Taf. II Tig. 12 (Griechenland). *M.* (*E.*) *jonica* **n. sp.** (5—6 mm; gehört wahrsch. in d. Nähe von *laticornis* Rtt. aus Libanon) p. 38 (Jonische Inseln).

Omoplus ventralis (p. 43) Algarbia. **Strand** (Gistel) p. 89. — *O.* (*Odontomophlus*) *glamočensis* **n. sp.** (9—10 mm; Nähe der *lepturoides* F.). **Obenberger** (**1**) p. 39 (Glamoč, Mokre Poljane), *O.* (s. str.) *candiota* **n. sp.** (gehört in die Nähe des *Brullei* Kirsch) p. 40 (Kandia). — *O. rugosicollis* Brullé, wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 61.

102. Petriidae. 103. Monommidae. 104. Nilionidae. 105. Trictenotomidae. 106. Othniidae. 107. Pedilidae. Vacant.

108. Lagriidae.

Acritolagria **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 4). (Halssch. quer. Seitenr. deutl., herabgebogen, stark gerundet, Fhlr. gegen d. Spitze verdickt u. abgeplattet. Gl. d. 2. Fühlerhälfte quer, Endgl. wenig verlängert. Flgld. stark querrunzl. Bei *soror* **n. sp.** von gleichem Habitus sind die Fhlrgl. so lang wie breit u. wenig abgeplattet). **Borchmann,** *Lagriinae* p. 98. Best.-Tab. d. Spp.: *A. amplicollis* Borchm. (Deutsch Ostafr.), *A. Schenklingi* Borchm. (Transvaal) p. 98; *A. nigra* Borchm. (West-Usambara, Vikt.-Nyansa), *A. bogosensis* **n. sp.** (Keren, Bogos), *A. fulvopilosa* Fairm. (Südl. Ostafr.), *A. usambica* Kolbe (Usambara) p. 99; *A. soror* **n. sp.** (Togo, Bismarckburg) p. 100. Vielleicht gehört auch die dem Verf. unbek. *L. Simoni* Reitt. hierher. Übersicht über die 8 Spp., nebst Literatur.

Adynata Fåhraeus (Gatt. 1 *Lagriin.*) 1870 Orig.-Diagnose, usw. Geogr. Verbr. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 50—51. Übers. der Spp. p. 51—52. *A. exilis* **n. sp.** p. 51—52 ♂ (Span.-Guinea, Makomo, Campgebiet). *A. convexa* **n. sp.** p. 52 ♀ (Abyss., Mission de Bonchamps). *A. apicicornis* **n. sp.** p. 53 (Span. Guinea, Nkolentangan). *A. pachycera* **n. sp.** p. 53 ♂ (SO.-Kamerun, Lolodorf). *A. cavicornis* **n. sp.** p. 53—54 ♂ (Portug.-Guinea, Bolamia). *A. cochliophora* **n. sp.** p. 54—55 ♂♀ (Erythraea, Asmara u. Usambara). *A. crinita* **n. sp.** p. 55 ♂♀ (Portug.-Guinea, Bolama; Oubanghi, Fort de Possel; Togo). *A. brevicollis* Fåhr. p. 55—56 (Kapland). *A. ruficollis* Borchm. p. 56 (Boma, Kongo-Staat). *A. foveicollis* **n. sp.** p. 56—57 ♂ (Uganda, Blassu, Busoga). — Tabelle der übrigen Spp. (nach der Färbung): *A. tenuelineata* Fairm. (Kilimandscharo), *A. fuscocoerulescens* Fairm. (wie zuvor), *A. striatella* Gyll. p. 57—58 u. *A. tricolor* Fåhr. p. 58 Liste der 14 Spp. nebst Literatur p. 58.

Alagria Borchm. (= *Lagriostira* Kolbe nec Fairm. 1883) (Gatt. 31 der *Lagriin.*), Orig.-Diagn.; Deutsche Beschr., usw. 1901. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 183—184 (nur Mittelafr.). Best.-Tab. der Spp. p. 184: *A. infernalis* Kolbe (Unterer Kongo); *A. parcepilosa* Kolbe (Kamerun); *A. subseriata* Reitt. (Kamerun, Aschanti); *A. hispida* Kolbe (Kamerun); *A. macrocephala* Reitt., *A. fulva* Borchm. (Brit. Uganda). Übersicht über die 5 Spp. nebst Liter. p. 184—185.

Allocera **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 29) (mit *Porrolagria* Kolbe verw.). **Borchmann,** *Lagriinae* p. 175 (Mittel-Afrika). — Best.-Tab. d. Spp. p. 176—181: *A. pachycera* **n. sp.** p. 176 (Span. Guinea, Nkolentangan); *A. subaenea* Borchm. (Fernando Po, Kongo, Kamerun); *A. cognata* **n. sp.** (Uelleburg u. Span. Guin., Nkolent.); *A. Langei* **n. sp.** (Deutsch-Ostafr.). *A. denticollis* Borchm. (Ostafr.; Brit. Uganda, Vict. Nyansa) p. 178; *A. crassicornis* **n. sp.** (Span. Guin.); *A. cavicornis* **n. sp.** (Span. Guin.: Nkolent.) p. 179; *A. minuta* **n. sp.** (wie zuvor u. Makomo Campgebiet); *A. excisa* **n. sp.** (wie zuvor) p. 180; *A. gracilis* Borchm. (wie zuvor, ferner Kamerun u. Togo, Uelleburg); *A. dilucida* **n. sp.** (Span. Guin.: Nkolentangan). Übersicht über die 11 Spp. p. 181—182.

Allogria **n. g.** *Lagriin.* [Gatt. 5] (*Lagria* F. nahe; durch gute Merkmale versch.). **Borchmann,** *Lagriinae* p. 100. Typ.: *L. spinosa* Borchm. Best.-Tab.: *A. seguis* Fåhr. (S.- u. O.Afr.), *A. spinosa* **n. sp.** p. 101 ♂ (Umbugwe). Übersicht nebst Literat.

Arthromacra Kirby (Gatt. 20 der *Lagriin.*) Orig.-Diagn. u. deutsche Beschr. Sem.'s Unterg. *Chlorophila* 1891 bildet eine eigene Gatt. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 131 (N.Am., Jap., Chin., Sikkim, Kleinas., Kaukas.). Best.-Tab. d. Spp. (p. 131—135): *A. robusticeps* Lewis (Jap.); *A. sikkimensis* **n. sp.** p. 132 (Sikkim); *A. Donckieri* Pic (China, Yünnan); *A. gracilis* **n. sp.** p. 133 (Fokien, China); *A. higoniae* Lewis (Jap.); *A. aenea* Say (südl. N.-Am.); *A. viridissima* Lewis (Japan) p. 133; *A. subopaca* Pic (China: Yunnan); *A. pretiosa* Reiche (Kleinas., Kaukas.); *A. decora* Mars. (Japan); *A. sumptuosa* Lewis (Japan) p. 134; *A. femoralis* **n. sp.** (Fokien) p. 135. Übersicht über die 10 Spp. nebst Literatur.

Auristira **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 19) (nahe verw. mit *Arthromacra* Kirby, aber durch die flachgedrückte Gestalt, die starke Rippung u. die abweich. Mundteile versch.). **Borchmann,** *Lagriniae* p. 129. Verbr.: Vord. u. Hinterind. Best.-Tab. d. Spp. p. 129—130: *Au. octocostata* **n. sp.** p. 130 (Ostind., Manipur, Calcutta); *Au. grossepunctata* **n. sp.** p. 130 (Birma, Karen Mounts).

Bothrichara **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 9) (verw. m. *Lagria* F., untersch. durch Flgld.-Skulpt. u. die eigentüml. Behaar.). **Borchmann,** *Lagriinae* p. 104—105. Geogr. Verbr. Austral., Neu Guinea u. Nachbarinseln). Best.-Tab. der Spp. p. 105—107: *B. aureopilosa* Guillou (Neu-Guinea). *B. pulchella* Guér. (wie zuvor), *B. aurofasciata* **n. sp.** (wie zuvor: Sabang) p. 105; *B. papuana* (Astrolabe-Ebene, D. u. Niederl. Neu-Guin.: Bivak Eiland); *B. palliata* Macl. (SO.-Neu-Guin.); *B. simplex* **n. sp.** (Niederl. N.Guin.); *B. assimilis* **var. n.** (wie zuvor); *B. dimidiata* Blanch. Insel Vavao) p. 106; *B. Helleri* **n. sp.** p. 107 ♂ (Südl. Niederl. N.Guin.); *B. modesta* **n. sp.** p. 107 (Deutsch Neu-Guinea). Übersicht über die 9 Spp. p. 107.

Bothynogria **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 18) (*Lagriocera* nahest., Unterschiede). **Borchmann,** *Lagriinae* p. 128; *B. calcarata* **n. sp.** p. 128—129 (China, Kiautschau).

Calogria **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 10) (verw. mit *Bothr.*, Unterschiede). **Borchmann,** *Lagriinae* p. 107—108; *costata* **n. sp.** p. 108 (SO.-Neu-Guinea).

Cerogria Borchm. (Gatt. 15) Orig.-Diagn. usw. Verbr. Asien, Afr. u. Austral.? **Borchmann,** *Lagriinae* p. 111. In der Best.-Tab. wurden aus versch. Gründen nicht aufgenommen: *antennata* Borchm., *Cardoni* Fairm., *crassa* Borchm., *distincticornis* Reitt., *quadraticollis* Borchm., *rhytidonota* Fairm. u. *tristis* F. Übers. üb. d. Gruppen (nach d. Fhlrbild. der ♂♂): 1'. Gl. 7 u. 9 oder 9 allein zahnartig erweitert. Mittelgl. oft deprimiert: Gruppe 1. — 1'. Andere Glieder erweitert: a) Gl. 3, 7 u. 9 erweitert: Gruppe 2. — b) Gl. 6, 7 u. 9 erweitert: Gruppe 3. — c) Gl. 6—8 erweitert: Gruppe 4. — d) Gl. 6 oder 6 u. 7 erweitert: Gruppe 5. — e) Gl. 6 u. 9 erweitert: Gruppe 6. — Best.-Tab. u. Beschr. d. Spp. p. 111—123: Gruppe 1: *C. meloides* Borchm. (Philipp.), *C. anisocera* Wied. (S.As. u. die Inseln), *C. hemichlora* Fairm. (Java, Sumatr.); *C. diffusa* Fairm. (Sumatra) p. 112; *C. basalis* Hope (Sikkim, Nepal); *C. quadrimaculata* Hope (Nepal), *C. maculigera* **n. sp.** (Born., Kina balu, Banguey) p. 113; *C. decorata* Borchm. (Java); *C. Dohrni* Borchm. (Luzon); *C. rubripennis* **n. sp.** (Borneo, Matang, Kusir Hills, Bauting, Kushing) p. 114; *C. brunneipennis* **n. sp.** ♂ (Tijbodas), *C. nepalensis* Hope (Nepal, Sikkim), *C. cineracea* Fairm. (Sumatr.) p. 115; *C. gigas* Lap. (Java, Borneo); *C. albohirta* Wiedem. (Java); *C. deserta* **n. sp.** p. 166 (Java); *C. janthini-*

pennis Fairm. (China) p. 116; *C. gibbula* Fairm. (Java); *C. denticornis* Fairm. (Sumatra); *C. heros* Fairm. (Borneo) p. 117; *C. odontocera* Fairm. (Formosa, China); *C. flavicornis* Borchm. (Carin Chebá); *C. pilosivestis* Kolbe (Kamerun); *C. asperana* **n. sp.** ♂ (SO.-Kam.: Lolodorf) p. 118; *C. Beccarii* Borchm. (Celebes); *C. celebensis* **n. sp.** (Celebes, Makassar); *C. pachycera* Fairm. (China) p. 119. — Gruppe 2: 1 Sp. *C. cribratula* Schauf. (Celebes) p. 119—120. — Gruppe 3: *C. pilosa* **n. sp.** (Madura; Nilgiri Hills); *C. rufina* Fairm. (Bengal., Tonkin). — Gruppe 4: *C. antennalis* Borchm. p. 120 (Abyss., D.-Ost-Afr.). — Gruppe 5: *C. Gestroi* Borchm. (Kamerun), *C. basicornis* Borchm. (Kamerun, Togo). — Gruppe 6: *C. atrata* Borchm. (Madag., Ambergebirge), *C. insignicornis* Fairm. (Insel Ste.-Marie de Madag.). Übersicht über diese 42 Spp. nebst Liter.-Angaben p. 121—123.

Chlorophila Sem. (Gatt. 21 der *Lagriin.*). Orig.-Diagn., deutsche Beschr. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 135—136 (Tibet, China, Hinterind.). Best.-Tab. d. Spp. p. 136—138: *Chl. obscuripennis* Fairm. (Tibet); *Carolina* Fairm. (China); *Portschinskii* Semen. (Tibet) p. 136; *nitidicollis* Fairm. (Darjeeling); *Davidi* Fairm. (Moupin); *immarginata* Fairm. (Tibet), *basipennis* Fairm. (Tibet); *Semenowi* Fairm. (China); p. 137; *campestris* Fairm. (Tibet) p. 138. — Übersicht der Spp. (p. 138).

Chrysolagria Seidl. (Gatt. 25 der *Lagriin.*) Orig.-Diagn. u. Ergänz. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 143 (Eur., Afr.). Best.-Tab. der Spp. p. 143—156. Übers. über die 55 Spp. p. 157—159 nebst Literatur. *C. Heynei* **n. sp.** p. 144 (S.Kamerun, Joko u. Dar-Banda, Fort Sibut) p. 144; *C. laticornis* **n. sp.** p. 145 (Kamerun, Mundame am Mungo); *C. Rohdei* **n. sp.** (wie zuvor, Munkonjefarm); *C. fuscipennis* Fåhr. (S.Afr.); *C. clavicornis* **n. sp.** p. 145 ♂ (Natal, Nyassa-See) p. 145; *C. distincta* Fåhr. (S.Afr.); *C. lanuginosa* Kolbe p. 146 (Ostafr., Kilimandj., Usambara); *C. insignicollis* Borchm. (Deutsch-Ostafr.); *C. gabonensis* **n. sp.** (Gabun), *C. vulnerata* Fåhr. (S.Afr.) p. 146; *C. suturata* **n. sp.** (Meru u. Kibonoto); *C. semiflava* **n. sp.** (Ufiomi, Ostafr.); *L. plebeja* Gerst. (Ostafr.) p. 147; *C. divisa* **n. sp.** (Tanganjika); *C. inflata* Borchm. (Ruanda, Bugoie Urwald); *C. apicata* Har. (Ostafr.); *C. kwiroensis* **n. sp.** (D.Ostafr.: Kwiro); *C. simulatrix* Kolbe (Westafr.); *C. brevicornis* Kolbe (Westafr.); *C. flavipennis* Fåhr. (S.Afr.) p. 148; *C. semicyanea* Gerst. (S.- u. Ost-Afr.); *C. lydenburgiana* Pér. (Transvaal); *C. cyanicollis* Borchm. (Abess., Nyassa-See); *C. madibirensis* **n. sp.** (Deutsch-Ostafr., Madibira); *C. varicolor* Borchm. (Deutsch-Ostafr.) p. 149; *C. forticornis* **n. sp.** (Kamerun, Bamundum, Kongo, Kisantu); *C. nodicornis* **n. sp.** (Kamerun); *C. Falkensteini* Kolbe (Aschanti); *C. cuprina* Thoms. (Gabun, Kamerun) p. 150; *C. viridipennis* F. N.-, W.-, Ostafr., südl. Span.); *C. viridip.* F. Typ. (Flgld. goldgrün) var. *mauritanicus* Reiche (Flgld. purpurrot); *C. schoana* **n. sp.** (Schoa); *C. femoralis* **n. sp.** (Gabun) p. 151; *C. aeneipennis* Fåhr. (S.-Afr.); *C. madibirensis* **n. sp.** (D.Ostafr.), *C. kwiroensis* **n. sp.** (Kwiro); *C. globosa* **n. sp.** (Ituri am ob. Kongo) p. 152; *C. Rothschildi* Borchm. (Ostafr.); *C. mucronata* **n. sp.** (Deutsch-Ostafr.). *C. ugandica* **n. sp.** (Brit. Ostafr., Uganda); *C. dissimilis* Fairm. (Belg. Kongo) p. 151; *C. sobrina* Borchm. (Deutsch Ostafr.); *C. similis* **n. sp.** (Deutsch Ostafr.: Uhehe, Tanganyika). *C. denticutala* **n. sp.** (Harrar, Abess.), *C. cuprina* Thoms. (West-Afr.) p. 154; *C. capicola* Pér. (S.Afr.); *C. propingua* Fåhr. (S.Afr.); *C. purpurascens* **n. sp.**

(D.Ostafr., Tandala, Nyassasee); *C. aruschensis* **n. sp.** (D.Ostafr., Aruscha, Nyassa-See); *C. gabonensis* **n. sp.** (Gabun); *C. metallina* Fairm. (Kongo, Westafr.); *C. cognata* **n. sp.** (Deutsch-Ostafr.: Tanganjika-See). Hierher wahrscheinlich noch eine Reihe von Spp., die dem Verf. unbek. geblieben sind.

Ctenolagria **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 6) (nahe mit *Lagria* Fabr. des ♂ verw., aber die Flgld.skulptur abweichend u. die Hschienen sind am Irande mehr weniger stark gezähnt usw.). **Borchmann,** *Lagriinae* p. 101. Best.-Tab. d. Spp. *Ct. vermiculata* **n. sp.** (ähnelt *Ct. canescens* Fairm.) (Vorderind., Madura, Nilgiri Hills, Trichinopoli); *Ct. segregis* **n. sp.** (Nilgiri Hills, Vorderindien) p. 102; *Ct. madurensis* **n. sp.** p. 103 (Shembaganur, Madura). Übersicht der 3 Spp. p. 103.

Ecnolagria **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 23) (nahe verw. mit *Cerogria.* Untersch.) **Borchmann,** *Lagriinae* p. 139—140 (Celebes, Austral.). Best.-Tab. der Spp. p. 140—142: *E. securigera* **n. sp.** (SO. Celebes, Pundidaha u. Ahua-Bach) p. 140; *E. aeneoviolacea* Champ. (Austral.), N. S. Wales; W. Austral.; Ost-Austral.); *E. affinis* Boisd. (N. S. W.); *E. grandis* Gyll. (Victoria); *E. serripes* **n. sp.** (wie zuvor) p. 141; *E. tomentosa* F. p. 142 (Austral., N. S. W.). Übersicht der 6 Spp. p. 142.

Emydodes Pasc. (Gatt. 30 der *Lagriin.*) Orig.-Beschr., usw. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 182 (Brasil.). 1 Sp. *E. collaris* Pasc. u. var. *nigriceps* Pic (Brasil.) p. 183.

Entypodera Gerst. (Gatt. 26 d. *Lagriin.*) Beschr. u. Ergänz. usw. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 159—160 (Afr.). Best.-Tab. der Spp. (p. 160—162): *E. lucidicollis* **n. sp.** (Span. Guinea: Nkolentangan), *E. praecox* Kolbe (Usambara, Derema) p. 160; *E. maxima* **n. sp.** (Span. Guin.: Nkolent.); *E. Tessmanni* **n. sp.** (wie zuvor); *E. anthicoides* Gerst. (Ostafr.) p. 161; *E. nigrifrons* **n. sp.** (Mozambik, Gengere u. Adrada); *E. guineensis* **n. sp.** (Span. Guin.: Nkolent.) p. 162; Best.-Tab. der Spp. von Th. u. M. Pic: *E. nigrithorax* Th. Pic, *E. grandis* Th. Pic (beide von Kamerun) u. *E. impressifrons* M. Pic (Deutsch-Ostafr.: Borogoro) p. 162—163. Übers. über die 10 Spp. mit Liter. p. 163.

Eutrapela Blanch. (Gatt. 28 der *Lagriin.*) Orig.-Diagn. u. deutsche Charakt. Große Variabilität der Färbung der Indiv. einer Sp.; Schwierigkeit einer brauchbaren Tab. Vorliegende Einteilung der Hauptgruppen nach der Skulptur. Die Tab. erscheint verbesserungbedürftig. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 169. Best.-Tab. d. Spp. p. 170—174. *E. variabilis* Borchm. (Kilimandj., Usambara, Nguelo, Neu-Bethel); *E. usambica* **n. sp.** (Usambara, Nguelo u. Neu-Bethel); **var.** *sobrina* **n.** (Usambara) p. 170; *E. elongata* F. form. typ.; **var.** *marginata* **n.**; **var.** *suturalis* **n.** (alle 3 v. Kapland); *E. unicolor* Mäkl. (Kapl.); *E. verticalis* Mäkl. (Kapl., Rhodesia, Natal, Transv.); *E. cyanea* Fåhr. (Kapl.); *E. obscuripes* Borchm. (Kapl., Natal) p. 171; *E. maculicollis* Fåhr. (Kapl.) m. var. *subinnotata* Pic (Beine u. Useite gelb); *E. dimidiata* **n. sp.** p. 172 (Natal); *E. bivittata* Fåhr. (Kapland); *cingulata* Pér. (Natal, Maritzburg); **var.** *Péringueyi* **n.**; *E. concolor* Pér. (Kapland) p. 172; *E. trilineata* Fåhr.; var. *nigrofasciata* Borchm.; *E. gracilis* Mäk.; *rubrithorax* Pic, *ruficollis* Fåhr., var. *testaceipes* Pic (sämtlich vom Kapl.); *E. geniculata* Borchm. (Transvaal) p. 173; *E. mima* **n. sp.** (Kapl.); *E. assi-*

milis Borchm. (Natal) p. 174. *E. australica* Boh. ist wahrscheinlich eine *Borchmannia* Pic. Übersicht über die 31 Spp. nebst Liter. p. 174—175.

Gronophora **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 7) (*Lagria* F. nahe, abweichend durch die eigentüml. Körperform u. Flgld.-Bildung. Untersch.) **Borchmann**, *Lagriinae* p. 103—104. 1 Sp. *Gr. gravida* **n. sp.** p. 104 (Batjan).

Helogria **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 14). Beschr. **Borchmann**, *Lagriinae* p. 110; *H. pruinosa* Chevr.? u. *H. fissiceps* **n. sp.** p. 110—111 (beide von den Philippinen).

Heterogria Fairm. (= *Pachylagria* Borchm. 1912 = *Wallardilagria* Pic 1910 = Gatt. 27 d. *Lagriinae*) Orig.-Diagn. **Borchmann**, *Lagriinae* p. 163—164 (bis auf 1 afr. Sp. in S.-, O. O.-As. u. auf Ceyl., Java, Sum.). Best.-Tab. d. Ugatt. *Wallardilagria* u. *Heterogria* 1 Sp. — Subg. *Wallardilagria* Pic. Best. d. 2 Spp. *W. pallidicolor* Pic (S. Ind.) u. *W. oculata* Fairm. (Belgaum) p. 164. — Subg. *Heterogria* i. sp. Best.-Tab. d. Spp. *H. Maindroni* Pic p. 165 (Ind. Nilghiris); *Bocki* **n. sp.** p. 165 ♂♀ (Ceylon, Natale, Nalanda, Anurhadhapura). *H. quadricollis* Fairm. (Belgaum); *H. pygmaea* p. 166 ♂ (Ceylon: Nalanda); *H. Andrewesi* **n. sp.** (Nilghiris); *H. sternalis* Fairm. (Belgaum); *H. Pachylagria*) *ovata* Borchm. (Usambara) p. 167; *H.* (*Lagria*) *crenatostriata* Fairm., *H. dimidiata* Borchm. (Sumatra); *H. punctatissima* Fairm. (Belgaum). Übers. über die 10 + 2 Spp. p. 168—169.

Lagria Latr. Literatur, Charakt. usw. (Gatt. 2 der *Lagriin.*). **Borchmann**, *Lagriinae* p. 58—60. In allen Erdteilen außer in Amerika. Übersicht über die Untergatt. nach Seidlitz p. 60—61: 1. *Lagria* i. sp., 2. *Apteronympha*, 3. *Chrysolagria*, 4. *Microlagria* Borchm. erweitert und unterscheidet: *Lagria* i. sp., *Apteronympha* Seidlitz, *Lagriella* **subg. n.**, *Derolagria* **subg. n.** u. *Microlagria* Seidl.; *Chrysolagria* bildet eine besondere Gatt.

Unterg. *Lagria* i. sp. Charakt. nebst Ergänz. p. 61. Übersicht üb. die 9 Gruppen (p. 61—62): 1′ Flgld. mit Längsrippen, deutlichen Spuren von solchen oder Längsfalten: Gruppe 1. — 1′. Flgld. ohne Spuren von Längsrippen oder Längsfalten. — 2′. Flgld. mit stark. glatt. Querrunzeln, meist flach, verbreitert: Gruppe 2. — 2′. Flgld. mit gewöhnl. Skulptur. — 3′. Oberer Rand der Flgld.-Epipleuren an d. Seiten oben sichtbar; Flgld. in beiden Geschlechtern sehr breit, in d. Schultergegend nicht stark eingedrückt: Gruppe 3. — 3′. Rand der Epipleuren nicht von oben sichtbar; Flgld. nicht in beid. Geschlechtern sehr breit. — 4′. Halssch. beim ♀ mit gitterförm. Eindruck. Gruppe 4. — 4. Halsschild usw. ohne solchen. — 5′. Fhlr. schnurförmig, Endglied nicht stark verlängert: Gruppe 5. — 5. Fhlr. anders gebildet. — 6′. 6 Fhlr. gegen die Spitze deutlich dicker, wenigstens d. vorletzte Glied quer: Gruppe 6. — 6. [nicht 6′ Orig.] Alle Glieder gestreckt. — 7′. Endgl. viel länger als das vorhergehende Fhlrgl. — 8′. Flgld. in ♂♀ hinter dem Schildchen stark niedergedrückt: Gruppe 7. — 8. Flgld. hinter dem Schildchen nicht stark eingedrückt. Gruppe 8. — 7. Endgl. der Fhlr. b. ♂ kaum länger als das vorhergehende Gl.: Gruppe 9. — Gruppe 1 (p. 62—68): Best.-Tab.: *L. fulgidipennis* Borchm. ♀ (Philipp.: Negroes); *gabonica* **n. sp.** ♀ (Gabun p. 62); *L. Bennigseni* Borchmann (Britisch Uganda, Entebbe u. Sesse-Inseln); *L. obesa* Thoms. (mittl. Westafr.); *L. opaca* Kolbe

(Gabun); *L. auricollis* Borchm. (Brit. Uganda: Ituriﬂuß) p. 63; *L. collina* Kolbe (Nordkamerun); *L. foveicollis* Quedenf. (Zentralafr.; Togo); *L. corpulenta* Borchm. (Kamerun); *L. laticollis* Motsch. (Sibir.); *L. subtilipunctula* Seidl. (Amur) p. 64; *L. atripes* Muls. (Südl. Eur.) var. *puncticollis* Seidl. (Spanien); *atripes* typ. (S. Eur.), var. *tenuicollis* Seidl. (Eur., Sib.), *hirta* L. (Eur., Sib.), hierher wahrsch. auch *L. lurida* Kryn. aus S. Rußl. (mit kurzer Diagnose); *L. indicola* Bates (N. Ind.,-Himalaya); *L. fuscata* Motsch. (Sibir.) p. 65; *L. nigricollis* Hope (Sib., Chin., Jap.); *L. brevipilis* Desbr. (Alg., Maroc.) u. *L. rufipennis* Mars. (Japan) p. 66. In Gruppe 1 gehört wahrsch. auch *L. corrugata* Pér. — Übersicht über die 19 Spp. nebst Liter. u. Synon. (p. 66—68). Gruppe 2 (p. 68—69): *L. lata* L. (Span.; Maroc.); *L Grenieri* Bris. (S. Frankr., Span.), *L. corrugata* Pér. (Sambesi) u. *L. centralis* Reitt. (Himalaya). Übersicht über die 4 Spp. nebst Liter., Biol. u. Synon.) (p. 69). — Gruppe 3 (p. 69—70): *L. hydropica*, *L. ampla*, *L. tumidepennis* (alle 3 von Fairm., aus Madag.). — Gruppe 4 (p. 70—71): *L. concolor* Borchm. (Java, Born., Sum., Hinterind.); *L. pallida* Lap. (Mad.); *L. adusta* Klug, *L. pulchra* **n. sp.** p. 71 (Siam, Dresden). Übersicht über die Spp. nebst Liter. — Gruppe 5 (p. 71—76): Best.-Tab.: *L. corticina* Fairm. (Madag.); *L. Kolbei* Borchm. (S. Kam.), *L. aeneiceps* Borchm. (Sans., Usambara), *L. procera* Pér. (S. Rhodes.); *L. praedita* Pér. (Mozamb.) p. 72, *L. nitidiventris* Fairm. (Madag.); *L. coquereli* Fairm. (Madag.); *L. speciosa* **n. sp.** (Riversdal, Kapland); *L. sobrina* Borchm. (gehört besser zu *Chrysolagria* Seidl.) (Deutsch-Ostafr.); *L. aerea* Reiche (vielleicht zu *Chrysol.* gehörig) (Abess.); *L. mimula* **n. sp.** (Harrar, Abess.); *L. villosa* F. (O.-, W.-, S. Afr.), *S. vill.* F. typus, var. *confusa* Reiche (Abess.), var. *obscura* F., *L. mashuna* Pér. p. 74; *L. abyssinica* **n. sp.**, p. 75 (Harrar, Abessinien), *L. rhodesiana* Pér. und *L. imitatrix* Pér. (beide aus S.-Rhodesia). Übersicht über die 15 Spp. nebst Liter. p. 74—75. — Gruppe 6: *L. vittatipennis* Pér. (Mozamb.) p. 76; *L. vittulata* Fairm. (Nossibé); *L. quadrivittata* Fairm. (Mozamb.); *L. sexvittata* Gestro (Arussi Galla); *L. guttata* Fåhr. (Kapland), *L. picta* Borchm., Carin Cheba) p. 77; *L. suturalis* Borchm. (S.-N.-Guinea); *L. notabilis* Lewis (Japan, Liu-Kiu); *L. cyanea* Macl. (Gayndah); *L. plagiventris* Borchm. (Fernando Po) p. 78; *L. pallitarsis* **n. sp.** (Madag. Mowantsetra), *L. pygmaea* Brancsik (Nossibé); *L. nigriceps* Fairm. (Madag.), *L. australis* Champ. (N.-W.-Austral.), *L. minuta* Kolbe (Togo); *L. annectens* Pér. (Transvaal) p. 79; *L. pustulosa* Pér. (Mozamb.); *L. annectens* Pér., u. *L. asmariensis* **n. sp.** (Asmara, Erythraea). Übersicht über die 18 Spp. nebst Liter. usw. p. 80—81). — Gruppe 7 (p. 81): *L. Graueri* Borchm. (Brit. Uganda, Ruwensori). Liter. — Gruppe 8 (p. 81—87): Best.-Tab. der Spp. *L. seminigra* Borchm. (Madag. Ambergebirge, Diego Suarez) p. 81, *L. sulcicollis* All. (Madura), *L decolora* Borchm. (Madag.); *L. conspersa* Reitt. (Ostind., Himal.); *L. Lameyi* Fairm. (Tonkin) p. 82; *L. gracilicornis* Borchm. (Carin Ghecu, Carin Cheba); *L. hirticollis* Borchm. (Pegu, Sarawak); *L. ruficeps* Macl. (N. Queensl., Russel River); *L. revestita* Gyll. (Carin Cheba) p. 83; *L. queenslandica* **n. sp.** (Kuranda, Queensl.), *L. pilosivestis* L., Kolbe (Kamerun), Fernando Po. Gehört wahrsch. zu *Cerogia*), *L. rubiginea* Fairm. (N. China); *L. bimarginata* Fairm. (gehört vielleicht zum Subg.

Lagriella) (Madura) p. 84; *L. decolora* Borchm. p. 85; *L. aurofasciata* **n. sp.** (Blackall Range); *L. bainingensis* **n. sp.** (Baining-Berge) p. 85; *L. ruficollis* Hope (Kaschmir, Bengalen, Nepal); *L. formosensis* Borchm. (Formosa); *L. exigua* **n. sp.** (Rhodesia) p. 86. Vielleicht gehören auch noch die B. unbekannten *L. rufofusca* u. *maculiventris* Fairm. hierher. Übersicht über die 18 Spp. nebst. Liter. — Gruppe 9 (p. 87—88): *L. Seidlitzi* **n. sp.** p. 87 (Ost-Negroes, Mt. Calaon, Philipp.); *L. ionoptera* Er. (Luzon) u. *prasinella* Fairm. (Manila) p. 88. Liter. dazu p. 88. Liste von 35 Spp. incertae sedis. — 2. Untergatt. *Apteronympha* Seidl. Diagnose p. 89—90. Best.-Tab. der beid. Spp. *A. rubida* Graells (Span., Portug.), *A. glabrata* Ol. (Frankr., Ital., Tirol) nach Seidlitz p. 90. Übersicht, Liter., Biol. — 3. Untergatt. *Lagriella* **subg. n.** (sehr ähnlich *Acilagria* Borchm., aber Flügeld.-Spitzen nicht so stark vorgezogen, ♂♂ nach hinten weniger erweitert; Flgl. d. ♀ vorn der Länge nach eingedrückt. Typus: *L. mima* Borchm.) p. 90. Best.-Tab. d. Spp. *L. bimarginata* Fairm. (Vorderind.), *L. Andrewesi* **n. sp.** (Nilgiri Hills) u. *L. mima* **n. sp.** (ähnelt sehr *bimarginata* Fairm.; diese ist aber nicht so glänzend, hat einen quergestrichelt. Halsschild u. beim ♂ zahnart. Flgld.-Spitzen) p. 92 (wie vor.). Übers. p. 92. — 4. Untergatt. *Derolagra* **subg. n.**: *D. plicatula* Borchm. (Tanganjika, Brit. Uganda) p. 92; *D. ericae* **n. sp.** p. 93 ♂ (Ruvensori, Westseite, 3000 m auf *Erica*-Arten); *D. navicularis* Borchm. (Usambara), *D. dermatodes* Fairm. (Sansib., Ostafr., Madag.). *D. guineensis* **n. sp.** p. 93 (Kamerun, Jaunde 800 m); *D. scapulata* Fairm. p. 93; *D. partita* Borchm. (Ost-Afr.); *D. plumbosa* **n. sp.** (Natal, Transvaal); *D. hirsuta* Kolbe mit var. *obscuripes* Kolbe (Ostafr.), *D. cribrata* Fairm. (Madag.) p. 94; *D. erythrocephala* Borchm. (Usambara); *D. undussumana* Kolbe (Ost- u. Zentr.-Afr.); *D. Sjöstedti* Borchm. (Kilimandjaro); *D. convexa* Kolbe (Deutsch-Ostafr.). *D. plumbea* Pér. (Natal) p. 91; *D. lugubris* F. (Guinea); *D. coriacea* Borchm.; *D. pulverulenta* Gerst. u. *D. picea* Kolbe (alle 3 aus Ostafr.) p. 96. Übersicht der 19 Spp. (p. 96—97). — 5. Untergatt. *Microlagria* Seidlitz. Diagnose, 1 Sp. *M. Poupillieri* Reiche (Algier). Liter. p. 97.

Lagria hirta L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 177. — *L. tristis* am Wege nach Besançon, auf Gebüsch. **Rapp** p. 51. — *L. hirta* L. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *L. hirta* L. in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Lagriocera Fairm. (Gatt. 17 der *Lagriin.*) Orig.-Diagn. u. deutsche Beschr. ♂ u. ♀ oft verschieden gefärbt. **Borchmann**, *Lagriinae* p. 124—125. Verbr.: Ostas. u. Inseln. Best.-Tab. d. Spp.: *L. cavicornis* Fairm. p. 125; *L. sumatrensis* Pic (Sumatra), *L. Royeri* Pic (Sum.); *L. nigrovittata* Pic (China, Yunnan); *L. rugosa* F. ♂ (Borneo); *L. gracilis* Borchm. (Sumatra) p. 126; *L. Andrewesi* **n. sp.** (Nilgiri-Hills); *L. Feae* Borchm. (Carin Cheba); *L. transversicollis* Borchm. (Sum.) p. 127; *L. ruficollis* Borchm. (Formosa) p. 128. Übers. über die 10 Spp. nebst Liter. p. 128.

Lagriopsis **n. g.** (Gatt. 22 der *Lagriin.*) (Untersch. von der nahest. *Lagria* F.) **Borchmann**, *Lagriinae* p. 138. Best.-Tab. der Spp. p. 138—139: *L. insularis* **n. sp.** (Ceram, Küste); *L. inaequalis* **n. sp.** (Ceram, Centralgebirge); *L. zonata* **n. sp.** (S.-Neu-Guinea); *L. rufulipennis* **n. sp.** (S.-Neu-Guinea) p. 139 (S.-Neu-Guinea). Übersicht der 4 Spp. (p. 139).

Lopholagria **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 3 der *Lagriin.*) (Seitenrand des Halssch. undeutlich. Fhlr. nach auß. beim ♂ stark verdickt u. vom 5. Gl. an quer; Endgl. kürzer als die 2 vorhergehenden zus. Halssch. der Länge nach stark u. breit gedrückt. Die Furche mit gelbbroten Haaren angefüllt). **Borchmann,** *Lagriinae* p. 97—98: 1 Sp.: *L. amoena* F. p. 98 (O.- u. S.-Afr.).

Neagria Borchm. (Gatt. 16 d. *Lagriin.*) Orig.-Diagn. u. Ergänz. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 123—124. Verbr. Java, Sum., Mentawei, Tenasserim. Best.-Tab. d. 5 Spp. u. Übersicht nebst Liter. p. 124, *sobrina* Borchm , *sulcipennis* Borchm., *cyanipennis* Borchm. p. 124.

Nothogria **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 24) (steht *Lagria* F. sehr nahe. Unterscheidungsmerkmale). **Borchmann,** *Lagriinae* p. 142. (Auf die Inseln Ceram u. Buru beschränkt). 1 Sp. *N. nodipennis* **n. sp.** p. 142—143.

Oroptera **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 8) (verw. m. *Lagria* F. u. *Gronophora* **n. g.** Untersch.) **Borchmann,** *Lagriinae* p. 104; *O. physoptera* **n. sp.** p. 104 ♀ (Batu-Lawi).

Physogria **n. g.** *Lagriin.* (Gatt. 11) (von d. nahest. *Lagria* abweichend durch die stark u. buckelig erweiterten Flgld. [♂♀] u. den dünnen, vor der Basis seitlich stark eingekniffenen Halsschild usw.) **Borchmann,** *Lagriinae* p. 108, *Ph. gibbosa* Kolbe p. 108 (Ostafr., Ost-Usambara).

Physolagria Fairm. (Gatt. 12 der *Lagriin.*). Orig.-Diagnose u. Neubeschr. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 108—109, *Ph. Molleri* Fairm. p. 109 (San Thomé).

Porrolagria Kolbe 1883 (= *Lagrimima* Fairm. 1894) (Gatt. 32 der *Lagriin.*) Orig.-Diagn. (Beschr. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 185. Best.-Tab. d. Spp. p. 185—186: *P. ferruginea* Quedft. (Zentr.-Afr.) p. 185; *P. nuda* Kolbe (Westafr.); *P. alternata* Kolbe (südl. Deutsch-Ostafr.); *P. derasa* Kolbe (Usambara). Übersicht über die Spp. nebst Liter. p. 186.

Sphinctoderus Fairm. (Gatt. 13 der *Lagriin.*) Orig.-Diagn. und Neubeschr. **Borchmann,** *Lagriinae* p. 109—110; *Sph. strangulatus* Fairm. p. 110 (Borneo).

Statyra exsculpta (p. 47) Brasil. [In Isis 1831, 308 als *Lagria* aufgestellt]. **Strand** (Gistel) p. 89.

109. Melandryidae.

Cerocoma Schreberi F. in Albaron, auf Blüten. **Rapp** p. 48.

Dircaea coniferorum (p. 58): Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 89.

Eustrophus pronotalis (p. 66) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 89.

Hallomenus binotatus Quens. Umgebung von Eisleben: Neckendorf, 13. VI. 13, 8. VIII. 13, auf Fichtenholz gezogen. **Feige, C.** p. 207. — *H. binotatus* Quens. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *H. binotatus* Quens. Teschen, Beskiden, Lissahoragebiet. **v. Wanka, Th.** p. 280. — *H. polyporinus* (p. 88) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 89.

Melandrya dubia Schall. Umgebung von Eisleben: Helftaer. Holz, 15. V. 13, an Eschenstämmen, 29. V. 15, 5. VI. 15 in Anzahl. (Vogesenrandzone), p. 92. **Feige, C.** p. 207. — *M. caraboides* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *M. dubia* Schall ist aus der Berliner Umgebung in letzter Zeit verschwunden, sie war früher am Finkenkrug häufig. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 397. — *M. barbata* F. in Maksimir bei Zagreb. **Stiller (2)** p. 136.

Orchesia fungivora (p. 82) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 89. — *O. micans* Panz. Eisleben: Mohrenapotheke, 13. VI. 13, im Birnbaumschwamm; Sittichenbach, 13. VI. 13. **Feige, C.** p. 207. — *O. grandicollis* Rosenh. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Osphya bipunctata **a.** *Hoffmanni* **n.** (kann nicht als a. *vittipennis* Sol., desgl. nicht als v *maculata* Donisth. gedeutet werden). **Mader,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 10/12 p. 73—74 ♂ (Biokoovo-Geb., Dalmat.). — *O.bip.* **Huber.**

Phryganophilus auritus Motsch. ♀ in Königsberger Sammlung, in der Steinerschen Sammlung des Königsberger Entom. Kränzchen, von Seidl., F. Balt. als äußerste Seltenheit erwähnt. Ein 2. Ex. vom Schneeberg bei Wien. Sonst in Ostsibirien. **Hanns v. Lengerken,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 1/3 p. 87—88.

Tetratoma fungorum F. Umgebung von Eisleben: Helftaer Holz, 3. XI. 12, 23. X. 14, an Buchenschwämmen. **Feige, C.** p. 205.

Xylitella Paganettii **n. sp.** (von *Pareyssi* Muls. durch die Struktur, Halsschildform usw.). **Obenberger (1)** p. 40 (Griechenland).

110. Mordellidae.

Anaspis varians Muls. f. *collaris* Muls. Leipe (Wendeler, D. E. Z. 1917, 334) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *A. frontalis* L., *rufilabris* Gyllh. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *A.*-Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 116. — *A. kiesenwetteri* Em. 1100, *flava* L. v. *thoracica* Em. 700, *varians* Muls. 700, *rufilabris* Gyllh. 700, Mont. Subalp., *melanostoma* Costa 1000—1100. — *A. latipalpis* Schilsky, *A. rufilabris* Gyll. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53.

Mordella venatoria (p. 64) u. *M. pungens* (p. 89) beide aus Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 89. — *M. fasciata* E. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 177. — *M. aculeata* L. im Retyezát, 600—800 Mont. **Szilády** p. 116. — *M. aculeata* L., *M. fasciata* ab. *briantea* Comolli, *M. bipunctata* Grm. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 49. — *M. holomelaena* **n. sp.** Apfelbeck, Ann. Nat. Hung. 1914 vol. 12 p. 605 sq., *M. holom.* im VII. bei Eutin in Anzahl gef., für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *M. fasciata* ab. *villosa* Schrank auf blühenden Stauden in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Mordellistena Engelharti Schilsky nach früherer Angabe Künnemanns mit Vorliebe auf *Anthemis vulgaris*, zieht nach mehrjähr. Beobachtung *Jasione montana* allen anderen Pflanzen vor und ist dann erst an dem immer noch einzigen Fundorte sicher zu finden, wenn diese genannte Pflanze blüht. Vorkommen zu Fissau. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 97. — *M.*-Spp. aus der Umgebung von Eisleben: *M. abdominalis* F., Derstedt 28. V. 12, an Weißdorn; *M. humeralis* L., Schlackenmühle, 12. VI. 15, an Rüster; Kliebig, 8. VIII. 16. **Feige, C.** p. 207. — *M. pumila* Gyllh. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *M.*-Spp. im Retyezát: *M. abdominalis* F. 1000. Mont., *micans* Germ. 700. **Szilády** p. 116. — *M. gemellata* Schilsky, *M. micans* mit der ab. *Perroudi* Muls. u. *M. stenidea* Muls. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 49—50.

Stenalia testacea F. auf blühenden Stauden in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Tomoxia biguttata Gyllh. im Retyezát, 1100. **Szilády** p. 116.

111. Scraptiidae.

Scraptia dubia Oliv. u. *fuscula* Müll. wärmeliebend; Verbreitung. Fundorte. **Huber** p. 61.

112. Rhipiphoridae.

Rhipiphoridae. Dimorphismus der Larvenformen. **Weber** p. 9. Eine den Triungulinen den *Meloidae* ähnlichen Larvenform.

Macrosiagon tricuspidata Lepech. bei Agay, auf *Eryngium maritimum.* **Rapp** p. 49.

Metoecus pictus (p. 17 u. 48) Bayern; *M. tricolor* (p. 48) München. **Strand** (Gistel) p. 89.

Rhipidius. Fragmente eines solchen aus Kolumbien. **Heller** (4).

Rhipiphorus bicolor Oliv., Ent. III, 65, 3 t. 1 fig. 3 im Mus. Wiesbaden in der Gerningschen Sammlung. Oliv. gibt keinen Fundort, sondern nur: „Du cabinet de M. Gerning" an. In der Gerningschen Samml. stehen die genau mit der Oliv.'schen Abb. u. Beschr. sich deckenden Ex. als *R. bimaculatus*; sie sind daher nur mit Vorbehalt als Typen anzusprechen. **Bickhardt,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 26. — *Rh. spalatensis* **n. sp.** (prächtige Sp., ausgezeichnetes Beispiel von Mimetismus. Frappante Ähnlichkeit mit einer Hymenoptere. Untersch. v. d. *Rh.* (*Myodites*) *subdipterus* F.) **Obenberger** (1) p. 43, Taf. II Fig. 17 (VIII. Salona bei Spalato).

113. Meloidae (mit *Lyttidae*).

Dices matutitinalis (p. 34) Calabr. **Strand** (Gistel) p. 85.

Epicauta (*Cantharis*) *severa* (p. 70) Brasil., *intricaria* (p. 70) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 85. — *E. verticalis* Ill. bei Agay, schon vor 5 Uhr auf einer Wiese zahlr., fast an jedem Halme 1 Ex. kletternd, zu anderer Tageszeit kein einziges Tier sichtbar. **Rapp** p. 50.

Lytta vesicatoria, Dauer der Embryonalentwickl. 15—20 Tg. **Weber** p. 2.

Meloë brevicollis. Ex. 1 mit einem in eine Narbe des Kopfes eingeheilten Holzstück. **Weber** p. 11. — *M. proscarabaeus* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 177. — *M. proscarabaeus* L. ♀ bei Woltersdorf, legte in d. Gefangenschaft Eier ab. **Schumacher,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 423. — *M. hungarus* Schrank u. *cicatricosus* Leach, wärmeliebend; Verbreitung. Fundorte. **Huber** p. 61, beide von der Vogesenrandzone p. 92. — *M. foveolatus* Guérin. Morphol., Biol. **Cros.**

Mylabris [= *Zonabris* Har. nec *Laria* Sc.] *deserticola* (p. 17 u. 33) Taurien; *M. magica* (p. 31) Barbaria. Soll schon 1848—50 von Gistel in Gistel u. Brommes Naturg. Stuttg. 1848 u. 1850, 8° aufgestellt sein. **Strand** (Gistel) p. 89.

114. Anthicidae.

Anthicus flavipes Panz. f. *flavescens* Pic Rahnsdorf (Wagner, E. Mitt. 1917, 271) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *A. 4-guttatus* Rossi, *A. humilis* Grm., *A. bifasciatus* Rossi, *A. Crotchi* Pic, auf dem feuchten Boden im Lagunengebiet in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *A. gracilis* Panz. Umgebung von Eisleben:

Seeburg 5. V. 14, 28. IV. 15, im Genist, in Anzahl. *A. hispidus* Rossi, Wiesenpappel, 23. X. 14. **Feige, C.** p. 207. — *A. floralis* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 177. — *A. Schmidtii* Laf., *transversalis* Villa, wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 60.; *A Schmidti* auf den Jurahald. zw. Solo. u. Aa. p. 86; *A. transv.* Vogesenrandzone p. 92.

Formicilla Bruchi Pic u. *leporina* Laf. Gast von *Solenopsis saevissima* Sm., La Plata. **Wasmann (4)** p. 214 nach Bruch.

Formicomus pedestris Rossi, Jungfernheide (Wendeler), in der Mark Brandenb. neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280.

Mecynotarsus serricornis Panz., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 61.

Notoxus monoceros L., *N. cornutus* F. in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *N. cornutus* Fbr. u. *brachycerus* Fald. wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 60. *N. cornutus*, Vogesenrandzone p. 92.

Phytobaenus amabilis von Fichte geklopft in Maksimir bei Zagreb. **Stiller (2)** p. 136.

115. Pyrochroidae.

Cadogenius **n. g.** *Ohausi* **n. sp. Heller (7)** (Ecuador).

Pyrochroa-Larve, dorsoventral abgeplattet (konvergente Form). **Weber** p. 7. — *P. pectinicornis* L. Umgebung von Eisleben: Blankenheim 13. V. 12, 1. V. 13. **Feige, C.** p. 207. — *P. coccinea* Lind. **Reum.**

116. Xylophilidae = Hylophilidae = Euglenidae.

Euglenes populneus Panz. Umgebung von Eisleben: Alter Friedhof, 24. XI. 14. **Feige, C.** p. 207.

Hylophilus populneus im Baummulm, geködert. **Fleischer (1)** p. 265.

117. Pythidae.

Pythidae. Seidlitz, Deutsche Entom. Zeitschr. 1916 p. 113—128, 1917 p. 65—116, etc.

Batobiina, Trib. I. **Seidlitz,** D. E. Z. 1917 p. 88. 3 Gatt., auf S. Am., Neuseel. u. Austral. beschränkt p. 88. Best.-Tab. der Gatt. *Lagrioida* Fairm., *Batobius* Fairm. u. *Trichosalpingus* Blackb. (= *Tellias* Champ.) p. 88.

Batobius Fairm. Best.-Tab. der Spp. *bicolor* Fairm., *humilis* Fairm., *pictus* Fairm., *ruficollis* Fairm. **Seidlitz,** t. c. p. 90.

Cariderus Muls. Morphol., Larve usw. **Seidlitz,** t. c. p. 65—68. Best.-Tab. der Spp. *aeneus* Ol. mit var. *Ornithorhynchus* Ab., *planirostris* Fbr. u. *viridiaeneus* Rand. p. 68. Die beiden europ. Spp. *caeneus* Oliv. p. 69—71, *C. planirostris* Fbr. p. 71—74.

Chilopeltis. Charakt. **Seidlitz,** t. c. p. 424; Bestimm.-Tab. der Spp. *laevipennis* Mars., *insculpta* p. 425. *Ch. insculpta* **n. sp.** p. 425 (Sumatra, Nias).

Cleodaeus Champ. mit 1 Sp. *Cl. rugiceps* Champ. aus Panama. **Seidlitz,** t. c. p. 96.

Colposis Muls. Beschr. usw. **Seidlitz,** t. c. p. 482—483. 1 Sp. *C. mutilatus* (Beck) p. 483—487.

Conomorphus Champ. (von Champ. zw. die *Melandr.* u. *Pyth.* gestellt, ist *Stilponotus* sehr ähnlich, hat aber offene Gelenkhöhlen der Vhüften u. kommt daher zu den *Pyth.*). **Seidlitz.** t. c. p. 96. Verwandtschaftsbeziehungen p. 97.

Best.-Tab. der Spp. *pilosus* Champ., *brevicornis* Champ., *flavicornis* Champ., *gracilicornis* Champ. p. 97.

Cononotini Lec. Unterschiede dieser 3 Unterfam. von den anderen. **Seidlitz,** t. c. p. 87. 1 Gatt. *Cononotus* CLec.

Cononotus Lec. Bestimm.-Tab. der Spp. *sericans* Lec., *macer* Horn u. *punctatus* Lec. **Seidlitz,** t. c. 1917 p. 87.

Cycloderus Sol. (= *Pythoplesius* Kolbe). Bestimm.-Tab. der Spp. *planipennis* Fairm., *signaticollis* Fairm., *rubricollis* Sol. Fairm., *magellanicus* Phil. **Seidlitz,** t. c. p. 94—95.

Eurypus Kirby. Best.-Tab. d. Spp. *Muelleri* u. *rubens* Kirby. **Seidlitz,** t. c. p. 96. *Muelleri* **n. sp.** p. 96 (Brasil.).

Hybogaster **n. g.** *Pyth. Laccon.* **Seidlitz,** t. c. p. 98; Best.-Tab. d. Spp. *Muelleri* u. *scotodoides* p. 98. Beschr. der Spp. *H. Muelleri* **n. sp.** p. 98—99 (Chili) u. *scotodoides* **n. sp.** p. 99 (Chili).

Istrisia Lew. mit *I. rufobrunnea* Lew. aus Japan. **Seidlitz,** t. c. p. 446.

Lacconotina. Diese umfassen 9 Gatt., auf S. u. Centr.-Amerika beschränkt; nur *Lacconotus* in Nord-Amer. **Seidlitz,** t. c. p. 91. Best.-Tab. der Gatt. *Cycloderus* Sol., *Polypria* Chvr., *Eurypus* Kirby, *Trichosalpingus, Physcius* Champ., *Cleodaeus* Champ., *Conomorphus* Champ., *Hybogaster, Lacconotus* Lec., *Loboglossa* Sol. p. 93—94.

Lacconotini Lec. Bemerk. **Seidlitz,** t. c. p. 87—88. 3 Tribus u. 13 Gatt. mit 44 Spp. aus Amer. u. Austral. Die Tribus (p. 88): OSeiten des Halsschildes, stumpfkantig, Flgld. verworren punktiert (Ausnahme *Loboglossa*). — 1′ Klauen einfach, Mittelhüften ohne Trochantinen, Fühler ± frei eingelenkt. 1. Trib. *Batobiina.* — 1′ Klauen mit stumpfem Zahn an der Basis, Vhüften aneinanderstehend. — 2, Mittelhüften mit Trochantinen, Fhlr. unter dem ziemlich scharfen Seitenrande des Kopfes eingelenkt. 2. Trib. *Thisiina.* — 2′ Mittelhüften ohne Trochantinen: 3. Trib. *Lacconotina.* — O′ Seitenrand des Halsschildes scharfkantig. Flgd. nicht viel breiter als d. Halssch. ihre Epipleuren fast bis zur Spitze reichend, ihre Spitzen mit dornförm. Außenwinkel. Vhüften getrennt, Tars. zieml. breit, die 2 vorletzt. Glieder breitlappig u. tief ausgerandet, Abd. seitl. gerandet. Hierher würde *Ischiomius* Chevr kommen, wenn er nicht wegen der scharfkantig. Seiten d. Halssch. eher zu den *Melandryidae* gehörte, p. 88.

Lacconotus Lec. Spp. nach Horn (Best.-Tab.) *punctatus* Lec. u. *pinicola* Horn erstere v. Canada, Pensylv., letzt. von Colorado. **Seidlitz,** t. c. p. 99.

Lagrioida Fairm. Bestimm.-Tab. d. Spp. *Brounii* Pasc., *rufula* Fairm., *obscurella* Fairm. u. *australis* Champ. **Seidlitz,** t. c. p. 89—90.

Lanthanus Champion. **Seidlitz,** t. c. p. 423. Best.-Tab. der Spp. *variegatus* Champ., *latissimus* Pic, *nigricolor* Pic, *nitidus* Champ., *caesus* p. 423—424. Beschr. von *L. caesus* **n. sp.** p. 424 (Venezuela).

Lissodema Curtis. Beschr., Larven Beschr., Lebensweise. **Seidlitz,** t. c. p. 428—432. Die Untergatt.: *Stenolissodema* Desbr., *Neosalpingus* Blackb., *Lissoderma* i. sp. p. 432—433. Die Spp. (Bestimm.-Tab.): 1. Subg. *Stenolissodema*: *Japonum* Reitt., *Myrmido* Mars., *lituratum* Costa, *glaberrimum* Fairm. (p. 433—434). — 2. Subg. *Neosalpingus* Blackb.: *dentaticolle* Blackb. p. 434. — 3. Subg. *Lissodema* i. sp.: *cursor* Gyll., *fallax* n. sp., *rugulosum* Br., *frigidum* Blackb., *quadripustulatum* Marsh., *Clouetii* Guilleb., *Rostii* Reitt.

p. 436; *fallax* **n. sp.** p. 436 (Tasman.). Anhang: Die 8 von Lewis aus Japan beschr. *Liss.*-Spp. Best.-Tab.: *validicorne, tomaroides, dentatum, plagiatum, pictipenne, ainunum, beatulum, minutum* p. 436—437. — Subg. *Stenolissodema* Desbr. mit *L. lituratum* Costa p. 437—438. — Subg. *Neosalpingus* Blackb. mit *dentaticollis* Blackb. — Subg. *Lissodema* i. sp. p. 348—439: 1. *L. cursor* Muls. p. 439—440; 2. *L. quadripustulatum* Fairm. p. 440—443.

Loboglossa Sol. (aus den *Oedem.* ausgeschlossen). Bemerk. zur Gatt. **Seidlitz,** t. c. 1917 p. 99.

Mycterini (5. Unterf.) Liter. Morphol. usw. Verwandtschaftliche Stellung. **Seidlitz,** t. c. p. 100—101. 1 Gatt. *Mycterus* Clairv.

Mycterus Clairv. Liter., Morph usw. **Seidlitz,** t. c. 1917 p. 101—103. Best. der Untergatt. 1. *Mycterus* i. sp., 2. *Cyclopidius,* 3. *Mycterinus,* 4. *Mycterellus* p. 103. Die Spp.; Best.-Tab. 1. Subg. *Mycterus* mit *curculionoides* Fbr. p. 103. 2. Subg. *Cyclopidius* mit *tibialis* Küst., *articulatus* Reitt., *umbellatarum* Fbr., var. *Algiricus* u. var. *siculus* Baud. p. 104. — 3. Subg. *Mycterinus* mit *scaber* Hald., *canescens* Horn u. *concolor* Lec. p. 105. — 4. Subg. *Mycterellus* mit *quadricollis* Horn, *depressus* Champ. p. 106. Beschr. der Spp. Subg. 1. *Mycterus* i. sp.: 1. *M. curculionides* Syn. u. zahlr. Liter. Morphologie p. 106—9. 2. Subg. *Cyclopidius* Seidl. Bemerk. z. Unterg. p. 109—110: 2. *M.* (*Cycl.*) *tibialis* Küst. Morphol. usw. p. 110—112; 3. *M.* (*Cycl.*) *umbellatarum* Fbr. p. 112—115. — 3. Subg. *Mycterinus.* Bemerk. zur Untergatt. p. 115. Umfaßt die 3 Spp. *M. scaber* Hald., *M. canescens* Horn u. *M. concolor* Lec. — 4. Subg. *Mycterellus* p. 116. Untersch.-Tab. der 4 nordam. Spp. nach Horn (1879): *canescens* Horn, *scaber* Hald., *concolor* Lec. u. *quadricollis* Horn p. 116. — *M. curculionoides* Illig., *umbellatarum* Fbr., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 60. — *M. curculionides* F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller,** p. 365; *M.* im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 49.

Notosalpingus Blackb. mit *N. ornatus* Blackb. **Seidlitz,** D.E.Z. 1917, p. 144.

Physcius Champ. Kurze Liste der 7 Spp. v. **Seidlitz,** t. c. p. 96.

Polypria Chevr. Charakt. **Seidlitz,** t. c. 1917 p. 94. Best.-Tab. d. Spp. *lateralis* Pic, *crux-rufa* Chvr., *brevipennis* Pic n. *brunnescens* Pic. **Seidlitz,** D.E.Z. 1917 p. 94.

Pseudorabocerus Pic mit *Salpingus Lederi* Reitt. 1888. **Seidlitz** p. 481—482.

Pythini. Unterfam. 1. **Seidlitz,** t. c. p. 391. Literatur, Beschreib. Bestimm.-Tabelle der Gatt. *Trimitomerus* Horn, *Lecontia* Champ., *Priognathus* Lec., *Pytho* Latr., *Mystes* Champ., *Rhopalobrachium* Boh., *Promechilus* Col., *Chanopterus* Boh., *Preimylops* Müll. p. 394—396.

Pytho Latr. Literatur. Morphologie, Larven. **Seidlitz,** t. c. p. 397—400. — Übersicht der Larven der europ. *Pytho*-Arten nach Sahlberg p. 400—406. Verbreitung. Geschichtl. (Jahresberichte). Bestimm.-Tabelle der nordamerik. *P.*-Arten nach Horn (p. 405—406). Die Spp. der Gatt.: *Americanus* Kirby, *deplanatus* Mannh., *fallax, abieticola* Sahlbg. (Eur., Schles. u. Österr.), *niger* Kirby, (N.Amer., Canada), *strictus* Lec. (N.Amer.), *Kolwensis* Sahlb. (Finnl., Estland). *P. fallax* **n. sp.** p. 409 (Amer. sept.). Literatur, Morphologie, Verbreit., Biologie usw. der Spp. 1. *P. depressus* p. 410—417; *P. abieticola* p. 417—418; *P. Kolwensis* p. 419. — *P. eremicola*

(p. 21) Bayern (P. 48 ist in Gistel dieselbe Diagnose unter dem Namen *Pytho erotis*!). **Strand** (Gistel) p. 89. — *P. depressus* L. **van der Wiel.**

Rhinosimus Latr. Literatur, Synon., Geschichtl. usw. **Seidlitz,** t. c. p. 74—80. Best.-Tab. der Spp.: *Caucasicus* Reitt., *ruficollis* L., *Tapirus* Ab. p. 81. In Deutschl. nur *rufic.* (L.) p. 82—86.

Rhynosomus [!] *ruficollis* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Salpidema Alluaud mit den Spp. (Übers.-Tab.) *soror* All., *Alluaudii*, *striolatum* Fairm., *Mauritianum* u. *dromioides* **Seidlitz,** D.E.Z. 1917 p. 443—444. *S. Alluaudii* **n. sp.** p. 444 (Madag.), *Mauritianum* **n. sp.** p. 444 (Ins. Mauritius).

Salpingina. **Seidlitz,** t. c. p. 445, 7 europ., 2 exot. Gatt. Best.-Tab. ders.: *Istrisia* Lewis, *Sosthenes* Champ., *Salpingus* Gyll., *Rabocerus* Muls., *Pseudorabocerus* Pic, *Colposis* Muls., *Vincenzellus* Reitt., *Cariderus* Muls. u. *Rhinosimus* Latr. p. 445—446.

Salpingini, Unterf. 2. Literatur usw. **Seidlitz,** t. c. p. 420—422. Die Tribus: 1. Halsschild mit gezähnelten Seitenrändern, Fühler oft mit stark vergrößerten Endgliedern. Kopf ganz ohne oder mit kurzem Rüssel. 1. Trib. *Lissodemina.* — 1'. Halsschild mit glatten Seitenrändern, Fühler meist nur mit schwach vergrößerten Endgliedern, Kopf bisweilen rüsselförmig verlängert: *Salpingina.* — Best.-Tab. der Gatt.: *Lanthanus* Champ., *Chilopeltis*, *Spithobathes Champ.*, *Lissodema* Curt., *Salpidema* All., *Notosalpingus* Backb.

Salpingus Gyll. Morphol. usw. **Seidlitz,** D E Z. 1917 p. 446—450. Die Untergatt.: 1. Epipleuren der Flgld. nicht verkürzt, bis fast zur Spitze deutlich 1. Subg. *Sphaeriestes* Steph. — 1'. Epipl. der Flgld. verkürzt, nur bis zur Mitte deutlich: 2. Subg. *Salpingus* i. sp. — 1. Subg. *Sphaeriestes* Steph. Charakt. mit *castaneus* Panz. p. 450. — 2. Subg. *Salpingus* i. sp. Übersicht über die Spp. *bimaculatus* Gyll., *exsanguis* Ab., *ater* Payk., *piscatorum*, *tibialis* Lec., *Nipponicus*, *Reyi* Ab., *aeratus* Muls., *perpunctatus* Bronn, *ornatus* Bronn, *bilunatus* Pasc., *cribrarius* Fairm., *Darutyi*, *Borbonicus*, *Alluaudii*, *basalis* Fairm., *gaber* **n. sp.**, *parallelus*, *sculptilis* Fairm., p. 450—456. Latein. Diagnosen der neuem Spp. (p. 456): *S. piscatorum* **n. sp.** (Inseln St. Pierre u. Miquelon), *Darutyi* **n. sp.** p. 456 (Mauritius); *Borbonicus* **n. sp.** (Reunion), *Alluaudii* (Madag.), *glaber* **n. sp.** (Madag.), *parallelus* **n. sp.** (Afr. merid.). — Die 5 Spp. der europ. Fauna. Syn., usw. Morphol. usw. 1. Subg. *Sphaeriestes* mit *Sph. castaneus* p. 457—462; 2. Subg. *Salpingus*: *S. bimaculatus* Gyll. p. 462—464; *S. ater* Gyll. p. 464—467; *S. Reyi* Ab. p. 467—469; *S. aeratus* Muls. p. 469—472. — *S. putredinis* (p. 65) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 89.

Rabocerus Muls. Syn., Liter., Morphol. **Seidlitz,** t. c. p. 472—474. Best.-Tab. der Spp. *foveolatus* Lj., var. *impressithorax* Pic, *Gabrielii* Gerh. p. 474—475. Ausführl. Beschr. usw. von *R. foveolatus* Lj. p. 475—479; *Gabrielii* Gerh. p. 479—481.

Sosthenes Champ. **Seidlitz,** p. 446. Best.-Tab. der 2 Spp. *dyschirioides* Champ. (Guatemala) u. *parvulus* Champ. (Grenada, Antillen).

Sphaeriestes castaneus Panz. Umgebung von Eisleben: Sittichenbach, 24. VIII. 16; Kliebig, 8. VIII. 16, von Kiefer geklopft. **Feige, C.** p. 207.

Spithobates Champion. **Seidlitz,** D E Z. 1917 p. 425. Best.-Tab. der Spp. *setosus* Champ., *pilosellus*, *formicoides*, *Germainii*, *pictus*, *variabilis*, *maculatus* Champ., *Flohrii* p. 425—427. Beschr. d. neuen Spp.: *Sp. pilosellus* **n. sp.** (Columb.),

formicoides **n. sp.**, *Germainii* **n. sp.**, *pictus* **n. sp.** (Boliv.) p. 427—428 (alle 4 aus Bolivia), *Flohrii* **n. sp.** (Mexico) p. 428.

Stilponotus Gray 1832 (*Calophthalmus* Thoms. 1860, *Stilpnonotus* Champ. 1889) von Champion (1889) mit Recht unter die *Lagriidae* gestellt, 1895 mit Unrecht unter die *Tenebr.* gebracht. **Seidlitz,** t. c. p. 97. Gehört vielleicht trotz der geschlossenen Gelenkhöhlen unter die *Pyth.* neben *Conomorphus* u. *Cleodaeus* oder umgekehrt. Die beiden letzt. sind vielleicht trotz der offenen Gelenkhöhlen mit *Stilponotus* verw. *Lagriidae.* Ein ähnl. Verhältnis gibt es zwisch. *Rhopalobrachium* (*Pyth.*) u. *Trachelostenus* (*Lagr.*) u. zw. *Priognathus* (*Pyth.*) u. *Boros* (*Tenebr.*). Ganz verunglückt wäre eine Stellung unter d. *Malacod.*

Thisias Champ. mit *marmoratus* Champ. von Central-Am. **Seidlitz,** t. c. p. 91.

Thisiina (Trib. 2). Kurze Bemerk. dazu. **Seidlitz,** t. c. p. 91. 1 Gatt. *Thisias* Champ.

Trichosalpingus Blackb. Kurze Liste der 6 Spp. **Seidlitz,** t. c. 1917 p. 91.

Vincenzellus Reitt. Beschr. usw. **Seidlitz,** t. c. p. 487—489. Untergatt. (p. 489): 0, Seiten des Halsschildes ohne Furche. — 1′ Oseite nicht behaart: 1. Subg. *Vincenzellus* i. sp. — 1′. Oseite mit halb aufstehenden Haaren besetzt. 2. Subg. *Trichosalposinus.* — 0′. Seiten des Halssch. durch eine, aus zusammengeflossen. Punkten bestehende Furche neben dem Seitenrande gerandet erscheinend. Hierher würde *Chilopeltis* kommen, wenn sie nicht angedeutete Zähnchen am Seitenrande des Halsschildes hätte, durch welche sie in die Tribus *Lissodemina* verwiesen wird. — Die Spp. der Gatt. *V.* Best.-Tab. (p. 489—493): *ruficollis* Panz., *Vaulogeri* Ab., *elongatus* Mannh., *fraudulentus, hybridus* Er., *pallidipennis* Lea, *angusticollis* Broun, *quisquilius.*

118. Oedemeridae.

Oedemeridae fußartige Papillen bei den Larven. **Weber** p. 5.

Anoncodes rufiventris Scop., *adusta* Panz. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *A.* (*Anoncodina*) *alpina* **a.** *cuprea* **n.** (Oseite u. Useite kupfrig). **Fleischer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 120 (Tiroler Alpen). — *A. zimmermanni* (p. 71) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 89.

Asclera sanguinicollis F. im Retyezát, 1100 Mont. **Szilády** p. 116.

Chrysanthia viridis Schmidt im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Chr. viridissima* L. im Retyezát, 1100—1250. **Szilády** p. 116.

Ischnomera coerulea L. **a.** *cinerascens* Pand. nach Seidlitz, F. Balt. ed. II auch bei Berlin, im alten Schilsky auch mit * [in Brandenburg vorkommend]. Im V. 1898 bei Luckenwalde, Stärtchen. Für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 374—375.

Nacerdes-Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 116. *N. rufiventris* Scop. 800, *viridipes* Schmidt 1100. — *N. melanura* L. **ab.** *nigricollis* **n.** (abweichende Färbung von Kopf u. Halsschild verleihen dem Körper ein fremdartiges Aussehen, wodurch er fast dem *Sparedrus testaceus* gleicht). **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 44 (Albanien: Medua).

Oedemera virescens L. Da, *lurida* March. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *O.*-Spp. im Retyezát. **Szilády,** p. 116: *O. podagriariae* L. 700, *flavescens* L. 850—1700 Mont., *subalata* Ol. 700. — *O. flavipes* F. u. *Oe. nobilis*

Scop., im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 49. — *Oe. nobilis* Scop., *Oe. podagrica* **ab.** *sericans* Muls. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *Oe. flavescens* L., *sabulata* Oliv., *virescens* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *Oe. lurida* Marsh., bei Luckenwalde kommen neben graugrünen nicht selten blaue Ex. vor. In Reitt. F. Germ. sind solche nur von *virescens* L. als **a. n.** *subazurescens* Reitt. erwähnt. Für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 375.

Stenostoma coerulea Petagna auf blühenden Stauden in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

119. Cephaloidae. Vacant.

120. Salpingidae siehe *Pythidae.*

VI. Familienreihe **Phytophaga.**

Cerambycidae.

121. Cerambycidae (s. str.). (**Lamiidae [L . . inae]** etc.). **122. Prionidae** (s. l.).

Cerambycidae. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe. 1—3½ Jahr, je nach Größe der Sp. **Weber** p. 17. — *Cerambycidae* werden in der Berliner Umgebung immer seltener, infolge des Ausrodens alter Bestände und Bäume. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 397. — *Cerambycidae* in der subalpinen Region häufig. **Szilády, Z.** p. 68.

Cerambycidae von Kalifornien. Liste. **Garnett (3).**

Acanthocinus aedilis L. im Retyezát, 1200. **Szilády** p 117 — im Devon. **Bartlett.**

Acanthoderes clavipes Schrnk. bei Agay, an den Stämmen der Korkeiche. **Rapp** p. 50. — *Ac. . . us* [recte *Acanthoderes*] *meteoricus* (p. 79) Kuba. **Strand** (Gistel) p. 90.

Acmaeops collaris L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177; *A. collaris* im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Aegosoma scabricorne Scop. aus dem Holze von Roßkastanie, Weide u. Apfelbaum gezogen. Col. Rundschau Jahrg. 6, 1917 Hft. 10/12 p. 76.

Agapanthia Dahli Richter von Sorgono. **Krausse (1)** p. 120; von Oristano, p. 121. — *A. villosovirescens* Dsg. im Retyezát, 850—1200. **Szilády** p. 117; im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *A. velox* (p. 48) Algarbia. **Strand** (Gistel) p. 90.

Anaglyptus mysticus L. **v.** *hieroglyphicus* Herbst im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Alosterna tabacicolor Deg. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *A. tabacicolor* Deg., im Retyezát, 1100—1200. **Szilády** p. 117.

Amphionycha [recte *Hemilophus*] *leucomelaena* (p 68) Brasil., *clathrata* (p. 38) Brasil. (Laut p. 55 in Gistel ist die Sp. schon früher in Gistel u. Bromme, Naturg. 1848 p. 1850 8° aufgestellt). Nec Dej. 1833, *A. clathrella* Strand **nom. nov. Strand** (Gistel) p. 90.

Anisarthron barbipes Schrank im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Aromia moschata L. f. *cuprata* Rttr. f. *laevicollis* Rttr. Rangsdorf (Wagner, E. Mitt. 1917, 272); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche

entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *A. moschata* L. im Retyezát, 800—1200, Mont. **Szilády** p. 117.

Batocera von China. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe. 7 Jahr in Birnbaumholz. **Weber** p. 17. — *B. hector* (p. 48) Java . (Auch J. Thomson's Beschr. seiner *Bat. hector* aus Java stammt vom Jahre 1857). **Strand** (Gistel) p. 90.

Caenoptera minor L. im Retyezát, 1000—1100. **Szilády** p. 117.

Calamobius filum Rossi von Sorgono. **Krausse** (**1**) p. 120.

Callidium rufum Oliv. Ent. IV, 70, 37 t. 7 fig. 81 (1795) in Mus. Wiesbaden; zierlicher Bockkäfer, heute zu *Clytus* oder einer verwandten Gatt. zu stellen. Das Ex. deckt sich mit d. Beschr. u. Abb., ist also die Type. **Bickhardt,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 26. — *C. lucorum* (p. 7) Steiermark; *tauricum* (p. 47) Krim. **Strand** (Gistel) p. 90.

Callimation venustum (p. 36) Madag. (mit Guérins gleichnamiger Sp. identisch). **Strand** (Gistel) p. 90.

Cartodera humeralis an engbegrenztem Orte in Maksimir. **Stiller** (**2**) p. 135.

Cerambyx armatus Oliv. Ent. IV, 67, 162, t. 19 fig. 14b in Mus. Wiesbaden [146] (1795) Oliv. gibt als Fundort Surinam an. In Coll. Gerning zeigt 1 Ex. die charakt. Stellung der Präparation in Oliv. Abb., ein anderes die charakteristische Flgld.-Beschuppung. Beide sind nach **Bickhardt,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 26 als Typen anzusprechen. — *C. cerdo* L. Dauer der Embryonalentwickl. 20 Tg. **Weber** p. 2. — *C. cerdo* L. u. *C. miles* Bon. bei Agay an den Stämmen der Korkeiche. **Rapp.** — *C. velutinus.* Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 2 Jahre. **Weber** p. 17.

Ceroplesis trivittata (p. 53) Java. (Wäre aber schon 1848—50 in Gistel u. Bromme, Naturg. aufgestellt!) **Strand** (Gistel) p. 90.

Chrysoprasus [*Chrysoprasis*] *tardus* (p. 63) Brasil., *diademarius* (p. 78) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 90.

Clytanthus herbsti Brhm. im Retyezát, 700. **Szilády** p. 117. — *Cl.* [!] *sartor* F. von Sorgono. **Krausse** (**1**) p. 120. — *Cl. varius* F. von Sorgono. **Krausse** (**1**) p. 120. — *Cl. varius* F. auf blühenden Stauden im Lagunengebiet von der Carmague Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *Cl. varius* F., *C. trifasciatus* F., *C. ruficornis* Ol., *C. sartor* F. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 50.

Clytus arietis L. im kroatischen Montangebiet; **Stiller** p. 365; im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *Cl. Reichei* von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121. — *Cl. rhamni* Germ. Umgebung von Eisleben: Sittichenbach 9. VII. 14, an Pflaumenbaum; Mohrenapotheke 21. VI. 17, an Birnbaum. — *Cl. capricornu* (p. 69) Kuba. **Strand** (Gistel) p. 92. — *Cl. arcuatus* L. Morphologie der Larve. **Teodoro.** — *Cl. devastator,* eine neue Pest der Florida-Orange: **Bayk.**

Cosmisoma endromia (p. 63) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 91.

Criocephalus-Spp. von Eisleben. **Feige, C.** p. 208. — *Cr. rusticus* L. Klosterplatz 3 im Hause. 10. VII. 12; *Cr. polonicus* Motsch. Landwehr 2 im Hause, 1. VII.12. — *Cr. rusticus* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Cyrtoclytus capra Germ. im Retyezát, 850. **Szilády** p. 117.

Dilus fugax Oliv. im kroatischen Montangebiet. **Stiller,** p. 365.

Epoptes [**n. g.** 1857] Typ.: *Saperda asphodeli* Latr. **Strand** (Gistel) p. 91.

Exocentrus punctipennis Muls. in Albarron, an trockenen Ulmenzweigen. **Rapp** p. 48.

Evodinus clathratus F. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53; im Retyezát, 1100—1500. Mont. Subalp. **Szilády** p. 117.

Gaurotes Spp. im Retyezát; **Szilády** p. 117. *G. virginea* L. 700—1250, Mont. Subalp., *excellens* Brancs. 2000 Borescu-Gruppe. — *G. virginea* L. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Gerania Boscii (*Milothris*) (p. 50) Patria? Schon von Fabr. beschr. *Ger.* ist von Serv. 1835, *Milothris* von Dejean 1833 aufgestellt. **Strand** (Gistel) p. 91.

Grammoptera ruficornis F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365; im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53.

Hesperophanes cinereus Villers von Sorgono. **Krausse (I)** p. 120.

Hoplosia fennica Payk. in der Mark selten: Finkenkrug auf dürren Ästen. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 383 (nach Rothenburg 1903).

Hylotrupes bajulus L. im Retyezát, 700—850. Mont. **Szilády** p. 117; an einem Pfahle kletternd bei St. Martin de Vésubie. **Rapp** p. 51.

Hypocephalus armatus Desm. ähnelt einer Maulwurfsgrille, hat eine unterirdische Lebensweise. **Schirmer u. Heyne,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 156 (nur kurz erwähnt).

Isarthrum monacense (p. 38) München. **Strand** (Gistel) p. 91.

Lamia textor L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *L. aedilis* Entwickl. **Barbey.**

Leptura-Spp. aus der Umgebung von Eisleben. **Feige, C.** p. 207; *L. rubra* L., Neckendorf, 31. VII. 12, an Fichtenstümpfen p. 207, *L. cerambiciformis* Schrnk., Dippelsbach 2. VI. 12, Vietsbach 12. VI. 12; *L. quadrifasciata* L. Sittichenbach 21. VI. 17, an Weiden p. 208; — *L.*-Spp. im Retyezát; **Szilády** p. 117: *L. livida* F. 700, *maculicornis* Deg. 1100—1150. Mont., *rubra* L. 800—850, *scutellata* F. 800. Mont., *virens* L. 800—1100. Mont. Subalp., *dubia* Scop. 800—1100 Mont., *dubia* ab. *chamomillae* F. 1400. Mont. — *L. cordigera* Füßl. in Albaron, auf Blüten. **Rapp** p. 48. — *L. fulva* Deg., *L. cordigera* Fäßl., *L. semirufula*, im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 50. — *L. livida* F., *rubra* L., *sanguinolenta* L. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *L. livida* F., *L. fulva* Deg., *L. hybrida* Rey, *L. rubra* L., *L. cerambyciformis* Schrnk. mit der ab. *impunctata* Muls., *L. melanura* L., *L. Fontenayi* Muls. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *L. maculata* Poda f. *externepunctata* Muls. Luckenwalde (Delahon D. E. Z. 1917, 31); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *L. scutellata* F. vornehmlich in Süd- u. Mitteldeutschl. heimisch nach **v. Chappuis,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 392 ein Irrgast; nach **Reineck,** t. c. p. 392 nicht, da in jüngster Zeit bei Chorin in größerer Zahl von Rotbuche geklopft. — *L. sexguttata* F. u. *cerambyciformis* Schrank im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *L. inconstabilis* (p. 15) Steiermark; *jugalis* (p. 15) ebenda. **Strand** (Gistel) p. 91.

Liopus punctulatus Payk. in der Mark selten; Finkenkrug auf dürren Ästen. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 383 (nach Rothenburg 1905).

Macrodontia batesi. Synonymie. **Pouillaude.**

Molorchus crabroniformis (p 30) (Ostind.). [Soll schon 1848—50 von Gistel in: Gistel u. Bromme, Naturg. beschr. sein]. **Strand** (Gistel) p. 91.

Monohammus [*Monochamus*] *okenianus* (p. 49), Schefftlarner Tal. **Strand** (Gistel] p. 91. — *M.*-Spp. im Retyezát, *M. mulsantii* Seidl. 1050—1100 Mont., M. *sutor* L. 1100. Mont. **Szilády** p. 117. — *M. galloprovincialis* Ol. Irrgast, durch Holz verschleppt, in der Nähe eines Holzplatzes in Neukölln. **v. Chappuis,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 392. — *M. sutor* L. **Trägårdh.**

Morimus funereus Muls. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Necydalis major L. im Retyezát, 1200. **Szilády** p. 117.

Oberea erythrocephala Schrk. auf *Euphorbia cyparissias* häufig; am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. — *O. erythrocephala* Schrk. in der Form mit gänzlich schwarzem Halsschild aus Papenberge (VI. 1918). **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 431. — *O. oculata* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *O. oculata* Ol. in Mazedonien, auf *Salix fragilis* L. **Schulze, P.,** Deutsche Zeitschr. 1918 p. 411. — *O. pupillata* Gyllh. im Retyezát, 1200. **Szilády** p. 117.

Pachyta Spp. im Retyezát; **Szilády** p. 117. *P. lamed* L. 800, Mont. Subalp., *quadrimaculata* L. 800—1100. — *P. 4-maculata* aus 800 hat runde kleine vordere, oft verwaschene Fleckenpaare, bei Ex. aus 1100 m sind sie größer u. eckig. **Szilády, Z.** p. 108.

Phymatodes testacea von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121.

Phymasterna ornator (p. 31). Kapland. **Strand** (Gistel) p. 91.

Phymatosterna [*Phymasterna*] *dendrodromia* (p. 84) Kapl. **Strand** (Gistel) p. 91.

Phytoecia fumigata (p. 46), Nordgriechenland. [Soll schon von G. in Gistel u. Bromme, Naturg. 1848—50 beschr. sein] **Strand** (Gistel) p. 91. — *Ph. cylindrica*, Umgebung von Eisleben, Rotenschirmbach, 23. V. 14. **Feige, C.** p. 209. — *Ph. coerulescens* Scop. f. *obscura* Bris., Buckow, (Schirmer, D. E. Z. 1917, 330) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280.

Pidonia lurida F. f. *Ganglbaueri* Ormay, Oderberg, 1. VI. 16; Finkenkrug 28. V. 17 (Wendeler); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *P. lurida* F. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *P. lurida* F. v. *ganglbaueri* Orm. 600—1500, Mont. Subalp. **Szilády** p. 117.

Polyarthron aegyptiacum (p. 26) Ägypt. (Ob von *aegypt.* Guér. versch.?). **Strand** (Gistel) p. 91.

Prionus coriarius L. im Retyezát, 800—1100. **Szilády** p. 117

Purpuricenus festivus (p 46), Frankr. **Strand** (Gistel) p. 91. — *P. kaehleri* (!) L., im Retyezát, 900. **Szilády** p. 117. — *P. Koehleri* L., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 62. — *P. koehl.* bei Freiburg i. Br. p. 89, Kaiserstuhl p. 90; in der Vogesenrandzone p. 92. — *P. kaehleri* L. bei Agay, auf Gesträuch. **Rapp** p. 50.

Purrus [**n. g.** 1857] (Typ.: *Prionus brachypterus* Gebler) (p. 68). *Brachyprionus* Jakowl. ist durch *Purrus* Gistel zu ersetzen. **Strand** (Gistel) p. 91. —

Rhagium-Larven regenerieren die rudimentären Beinstummel. **Weber** p. 12. — *Rh. bifasciatum* F., am Wege nach Besançon, auf Gebüsch. **Rapp** p. 51. — *Rh. inquisitor* L. von Eisleben. **Feige, C.** p. 207. — *Rh. inqu.* L., Markt 35, am Hause 36. VIII. 17; Dippelbachstal 9. IV. 13; Neckendorf, 6. X. 17

unter Fichtenrinde, p. 207—208. — *Rh. mordax* Dej. in cop. cum *Gaurote virg.* im Retyezát, 800—1100. Mont. **Szilády** p. 117. — *Rh. mordax* Deg., *sycophanta* Schreck., *bifasciatum* F., im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Rhopalopus hungaricus Hbst., bei Oberstdorf [Schwaben, zw. Trettach u. Stillach] VII., eine Ahornallee von ihm vollständig verwüstet. **Heinrich**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 148.

Rosalia alpina L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Saperda populnea L. Galle auf *Populus tremula* L. massenhaft am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. — *S. populnea* L. **ab.** *Bickhardti* **n.** (maculis flavis elytrorum deficientibus). **Sattler**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 7/9 p. 200 (30.V. 1906 südl. von Frankfurt im Waldgebiet „Mitteldiek"). — *S. punctata* L. in Albaron, von belaubten Ulmenzweigen. **Rapp** p. 48. — *S. scalaris* L., im Retyezát, 1100 Mont. **Szilády** p. 117. — *S. similis* Laich., ein Weidenbewohner, ob noch zum Faunenbestande der Mark gehörig? Vor dem Kriege an alten Stämmen von *Salix caprea* in den Rüdersdorfer Kalkbergen auf den Halden am Kriensee gefunden. Infolge Aufschüttung u. Anlage einer Straße ist diese Fundstätte vernichtet. **Schumacher**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 422. **Schirmer**, t. c. p. 422 besitzt die Sp. von Dessau.

Saphanus piceus Laich. in Maksimir bei Zagreb. **Stiller** (2) p. 136.

Spondylus buprestoides L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177; im Retyezát, 700—1200. Mont. **Szilády** p. 117.

Stenochorus meridianus L. Da im Ampergebirge, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Stenopterus rufus L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365; in Albaron, auf Blüten. **Rapp** p. 48. — *St. rufus* L., *St. ater* L. nebst ab. *ustulatus* Muls. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 50.

Stenostola ferrea Schrank von den verschiedensten Sträuchern u. Bäumen geklopft. In Maksimir bei Zugreb. **Stiller** (2) p. 138.

Stenura [*Leptura*] *bicolor* (p. 41) Ägypt. **Strand** (Gistel) p. 91.

Strangalia-Spp. im Retyezát: *Str. maculata* L. 700—1000, *Str. mac.* L. ab. *undulata* Muls. 800—1000, *quadrifasciata* L. 800. Mont., *melanura* L. 700—1400 Mont., *bifasciata* Müll. 600—700, *septempunctata* 600—800, *attenuata* L. 600—700. Mont. **Szilády** p. 117. — *Str. melanura* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Str. septempunctata* F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *Str. aurulenta* **a.** *reducta* **n.** (mittlere schwarze Querbinde abgekürzt, nicht die Naht erreichend oder dieselbe ist nur auf eine rundliche Makel am Seitenrande reduziert). **Fleischer**, Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 121 (in den ziemlich hoch gelegenen Waldschlägen von Bilowitz u. Adamsthal von kurzem Grase gestreift).

Tetropium Spp. im Retyezát, *T. luridum* ab. *fulcratum* F. 1200—1600; *T. lur.* ab. *aulicum* F. 1000—1800, ***T. castaneum* L. ab. *luridum* L. 850. **Szilády** p. 117. — *T. castaneum*, 2 Aberr. a. *aulicum* F. Vietsbach, 12. VI. 12, Bischofroda, 2. VII. 16, Neckendorf, 15. VI—17; a. *fulcratum* F. Vietsbach, 12. V. 12; Neckendorf, 4. VII. 17. **Feige, C.** p. 208. — *T. castaneum* L. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53.

Xylotrechus antilope Zett. Finkenkrug, 28. V. 17 (Wendeler). Ergänzungsnotiz. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 286. — *X. arvicola* Ol. selten,

bei Rangsdorf an einem stark zerfressenen Kirschbaum. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 146.

Vesperus strepens ab. *litigiosus* Muls. im Fluge gefangen bei St. Martin de Vésubie. **Rapp** p. 51.

Zeugophora scutellaris Suffr. Umgebung von Eisleben: Schlackenmühle, 28. V. 12, an Pappelgebüsch. **Feige, C.** p. 208.

123. Chrysomelidae.

Chrysomelidae. Zeit bis zur Entwicklung zur Puppe 4—5 Wochen, Nahrung, Blätter. **Weber** p. 16; Ausreifen der Imago, in wenigen Stunden bis Tagen. **Weber** p. 15; die Sekret-absondernden Hautdrüsen sind Organe 1. Ordnung nach Degener. **Weber** p. 5; Für einige der Spp. ist die Hochgebirgsregion die richtige Heimat z. B. *Chrysomela* (*Orina*) *gloriosa* F., *senecionis* And. (?), *monticola* Dft. (*bifrons* F.) in vielen Varr. **Szilády, Z.** p. 66.

Adiscus [**n. g.** 1857] Typ.: *Phaedon nigromaculatus* Redt. Kaschmir. **Strand** (Gistel) p. 90.

Adoxus obscurus L. Umgebung von Eisleben: Dippelsbach, 19. VI. 12; Katharinenholz 10. VIII. 13, auf *Epilobium angustifolium.* **Feige, C.** p. 208. — *A. obscurus* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Agrosteomela [**n. g.** 1857] Typ.: *Chrysomela cashmirensis* Redtb. Kaschmir. **Strand** (Gistel) p. 90.

Alitene [**n. g.** 1857?] *nasturtii* (p. 35) München (Wäre mit *Phaedon armoraci* verw. L. Die Art (p. 19) als *Ph. nasturtii* beschr.!) **Strand** (Gistel) p. 91.

Altica bimarginata Say. Darmkanal der Larve. **Woods (2).** — *A.* 3 **n. spp. Woods (1)** (Maine).

Amasis laricina (p. 28) Algarbia. **Strand** (Gistel) p. 91.

Anisodera ist nicht von Baly 1858 begründet, sondern schon von Duponchel, Dict. univ. I, 1841 p. 535 u. zwar auf *lucidiventris* Guér. u. *ferruginea* F., während Baly, Cat. Hisp. 1858, 101, t. 2 f. 8 die *excavata* s., eine völlig andere Sp., als Typus betrachtet. Darnach sind die beiden Teile, in welche Ws. das Genus zerlegte, umzunennen. Subg. *Lasiochila* für Subg. *Anisodera* Baly, Wse. (Type *excavata* Baly), während *Lissochila* Ws., G. Ins. 125, 1911, 58 als Synon. zum Subg. *Anisodera* s. str. Duponchel kommt. **Weise** p. 37—38.

Anomoea Duponch., Dict. univ. I, 1841, 560 (*Anomoia* Lac. 1848 nahe). **Weise** p. 38.

Anteriscus Ws. Die äthiopischen Spp. **Reineck** p. 451—465: Verwandte von *A. erythromelas* Suffr. (p. 451): 1. *A. erythromelas* Suffr. aus dem Kaffernland, recht verschiedenartig gestaltet. Das Hauptverbreitungsgebiet ist Deutsch-Ostafr., von wo sich die Ex. durch größeren u. etwas schlankeren Körperbau auszeichnen, usw. Zeichn. d. Oseite variabel. Zeichnungsprinzip wie bei d. verw. Formen. Erschöpfende Beschr. geben Suffr. u. Ws. Fig. 114 Typ. aus d. Kaffernl. (Hlssch. mit breitgebog. Längsmakel jeders., Flgld. mit je 1 M. in d. Mitte, je 1 in d. vord. u. hint. Hälfte nahe d. Rande u. eine gemeins. nicht viel größere M. vor d. Spitze Fig. 114 ♂, die hint. 3 Flgld.-M. fließen zus. Fig. 115, auch die mittl. fließen zus., Halssch. außerdem schmal. Randsaum schwarz Fig. 116) p. 451—452 (Umtali, Rhodesia, Kibonoto, Kilimandj., Usambara). 2. *A. Reinecki* Ws. 1904

(vor. nahe; kürzer, plumper, weitere Unterschiede. Makeln größer wie bei vor.). Beschreib. des Forceps von *er.* Fig. 117, *Rein.* Fig. 118. Oft ist Makel 2 + 2 oder 3 + 4 + 4 + 3 oder selten sind beide Makelgruppen gleichzeitig mit einander verbunden. Hlssch.-Zeichn. weniger variabel. Zuweilen ein klein. schwarzen Punkt in d. Mitte über d. Seitenrande) p. 452—453 (Natal: Durban; Transvaal, Delagoa-Bai); 3. *A. Fülleborni* **n. sp.** (Gestalt eines kleinen *erythron.*, Flgld. bleichgelb mit durchschnittl. kleineren Makeln bei der Nominatform; auch oft Mak. 2 + 2 u. 4 + 4 verbunden) p. 453—454. (Ostafr.), **ab.** *pallidulus* **n.** (ganz weißgelbl. Useite, Mak. 4 jeder Flgld. fehlt) p. 453; **ab.** *nigricans* **n.** (Hlssch. m. sehr groß. Mak. u. breite, glatte schwarze Querbinde von d. Spitze d. Flgld., welche durch Verbindung der Makeln 3 + 4 + 4 + 3 entstanden ist) p. 453. Forceps-Bau von dem der vor. Spp. sehr verschieden (N. Nyassa-See: Konde-Unyika; Wiedhafen). *A. salisburiensis* Jac. 1900 ist wahrsch. nur eine Form von *erythr.*, bei welcher die Makeln 3 + 4 + 4 + 3 jeder Decke verbunden sind (Fig. 115). 4. *A. transvaalensis* **n. sp.** (schlank, gestreckt, andere Kopfzeichnung, anders gebautes Halsschild, anders gebautes Cop.-Org. Flgld.: Die gemeinsame Makel auf der Mitte der Naht, dahinter eine nierenf. Makel, neben ders. je 1 längliche kleinere M., Schulterecken m. je 1 M.; Hlssch. jeders. mit gebog. Längsband) p. 454 Fig. 121, Forceps Fig. 122. — Verwandte von *A. Batesi* Jac. (p. 454): 5. *A. Batesi* Jac. 1895 im größten Teile von Deutsch-Ostafr. (Seenkette des Albert- u. Edwardsees bis in das Nyassagebiet). Bemerk. zur Zeichn., die bei stärkerer Verdunklung zu einer Art Maskenbildung wird Fig. 127 p. 455. Diese dunkelste Form nennt R. **ab.** *indiscretus* **n.** p. 454—455 Fig. 123—127 (versch. Grade der Färb. Fig. 126 stellt ab. *tortilis* Ws. dar.); 6. *A. bistriatus* **n. sp.** (vorig. nahe, auch in d. Zeichn. ähnl.; durchschnittl. kleiner, nach hinten verschmälert, daher schlanker erscheinend) p. 455—456 Fig. 128 ♂ (Hlssch. mit jederseits ein. großen u. seitl. am Rande einer klein. Makel, beim ♀ Mak. 2 d. Flgld. länger mit Farbenauslauf nach hinten, 4 u. 5 größer, verlängert mit schmaler Verbindung jederseits) Forceps Fig. 130 (Togo: Misahöhe). 7. *A. venustulus* **n. sp.** (kleinste Sp. der Gruppe, zylindr. Form, halbkugl. Halssch.) p. 456—457 Fig. 131 Forceps Fig. 133; **ab.** *melaius* **n.** (Flgld. ganz schwarz, nur ein schmal. Seitenrand, Spitzen d. Flgld. von rötl. Grundfarbe (Franz. Kongo: Fort Crampel). 8. *A. Baumanni* **n. sp.** p. 457—458 Forceps Fig. 134 (Togo, Misahöhe; Bismarckburg), ab. *rubricollis* besitzt ein einfarb. blutrotes Hlssch., **ab.** *quadriocellatus* **n.** mit 4 rund. nebeneinanderliegenden schwarzen Makeln auf d. Scheibe p. 458. 9. *A. Barkeri* Jac. 1901 (T. E. S. Lond. 1901, 235, t. 10 f. 3). — Verwandte des *A. inflatus* Suffr. (dem *Cryptocephalus Dregei* Suffr. u. dess. Verwandten im groß., plumpen Körperbau u. auch in dunkl. Färb. ähnl., aber gut charakt. durch die sehr stark entwickelt. Basalzähne der Klauenglieder) p. 459: 10. *A. inflatus* Suffr. p. 459 (Port Natal). 11. *A. Zenkeri* **n. sp.** (tiefschwarz, Spitzen d. Flgld. etwa in Ausdehnung des letzt. Viertel u. ein schmaler Streifen jederseits neben d. Schildchen, welcher sich bisweilen noch ein Stückchen hinweg ausdehnt, blutrot, die breiten Epipleuren d. Flgld. schwarz. 2 Punkte am Seitenrande des Hlssch. Schildchen nebst Umgebung blutrot) p. 459—460 Fig. 135 (Span. Guinea: Nkolentangan XI—V); 12. *A. Holdhausi* **n. sp.** (mennigrot, nur die vordere Hälfte der Flgld. schwarz; usw.)

p. 460 Fig. 136 (Ukaika; Mawambi). — Verwandte von *A. viator* Suffr. p. 460): 13. *A. viator* Suffr. p. 460—461 = *abyssiniacus* Jac. u. = *contrarius* Chap. Variat. Fig. 138 u. 139 (2 Seitenstreifen aus der Nähe d. Vrandes bis weit hinten über die Flgld., Nahtsäume schwarz). a) **ab.** *comma* **n.** p. 460 Fig. 137 (Längsstreifen auf d. Flgld. nur ein Komma); b) Nominatform Fig. 138, 139; c) **ab.** *Kristensi* **n.** (seitl. Längsstreifen in der Mitte unterbrochen, Nahtstreifen bis hinter der Mitte schmal; dadurch hinten drei Makeln oder diese zusammengeflossen. Zeichn. d. Halsschild. wie bei *comma*) p. 461 Fig. 141; d) Fig. 142 stellt die Verbindung der Nominatform mit ab. *Krist.* dar., e) **ab.** *satanas* **n.** (die gelben Längsbinden der letzten Form werden jederseits auf d. Scheibe der Flgld. noch mehr verdrängt, es bleiben an ihrer Stelle nicht sehr scharf begrenzte längl. Fleckchen übrig Fig. 143, schließlich werden die Flgld. schwarz, nur ein bis zur Mitte der Flgld. reichender Seitensaum u. die Spitze ders. bleiben von der gelb. Grundfärb. übrig. Fig. 144. Die Makeln des Halssch. fließen bis auf einen schmalen Randsaum zus. oder lassen wenigstens auf der Mitte einen hellen, nach vorn offenen Fleck) p. 461 (sämtliche abb. von Harar, Abess., Nominatform von Keren). 14. *A. trigeminus* Chap. Orig.-Diagnose nebst Beschr. der versch. Zeichn. Fig. 145—148: Mitte jeder Flügeld. fahl rotgelb. Halssch. bei Fig. 145 jeders. mit einer kleineren Makel, bei den and. mit größerer jederseits, die bei 146 zusammenfließen, aber die vordere mittl. Partie hell lassen. Fig. 148. Flgld. nur vorn an der Basis mit seitl. Makel (Abess.). Fig. 145. Flgld. ringsum schwarz eingefaßt, abgesehen vom schmalen, in d. Mitte unterbroch. hellen Randsaum. Mittlere Flgld.-Partie fahl rotgelb, nur an der Naht springt von hinten her eine schwarze Spitze vor: **ab.** *hastatus* **n.** p. 462 (Adi Ugri, Eritrea, VIII, Keren. Fig. 148 (siehe vorher) ist **ab.** *constellatus* **n.** (Flgl. bis auf Schulterfleck hell) p. 463 (Abess.). 15. *A. proteus* Ws. 1906 p. 463 (vor. nahe, kleiner 3,5—4,2; *trig.*, 45; die schwarze Färb. schimmert blau od. grünlich. Zeichn. sehr variabel) (Abess.: Keren; Eritrea: Asmara VIII). — Verwandte von *A. beniensis* Ws. (p. 463): 17. *A. beniensis* Ws. 1912 (Fundorte in Span. Guinea, Kamerun; Ukaika, XII.). — *A. Schubotzi* Ws. 1912 p. 463 (Ruwenzori: Mboga, usw.; Kamerun: Jaunde; Beni, Urwald); 18. *A. lentus* Ws. 1903 (= *Mechovi* Ws. 1891) p. 464 (Quango); 19. *A. Ertli* Ws. 1906 p. 464 (Viktoria-See, Bukoba). — Verwandte von *A. neglectus* Ws. (p. 464): 20. *A. neglectus* Ws. p. 464 (NW. von Beni, Urwald; Mboga u. Bundeko, südl. v. Albert-See II; ein Ex. von Moera, Urwald mit ganz schwarz. Hlssch.: **ab.** *sylvicolus* **n.** p. 464; 21. *A. ferrugineus* Ws. 1891 (Ashanti); 22. *A. dichrous* Ws. 1912 (Westseite des Ruwenzori, 2000 m, nördl. v. Alb. Edw. See); 23. *A. Ahlwarthi* **n. sp.** (Halssch. vorn seitl. mit 2 klein. Mak., dicht hinter den Schulterdeck. am Rande eine kleine Längsmakel) p. 464—465 Fig. 149 (Deutsch-Ostafr.: Manjoni; Tura-Tschaya). 24. *A. dislocatus* Suffr. (bisher zu *Cryptocephalus* gestellt) von Altcalabar beschr.; leicht kenntlich. Fundorte der Ex. des Mus. Berol. in Kamerun, Togo; Span. Guinea; Ashanti, Ogowe, Calabar; Axim. **ab.** *subvariolaris* **n.** (der rostrot. Thorax besitzt jederseits auf der Mitte am Seitenrande 2 runde schwarze Makeln, welche ungefähr um ihre doppelte Breite vom Seitenrande entfernt liegen) p. 465 (Span. Guinea: Nkolen-

tangan, XI—V; Ogowe). — Register p. 469: 24 Spp., dar. 8 neue Sp., 11 neue Aberr.

Aphthona agrostidis (p. 5) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 91. — *A. atrovirens* Först. bei Teschen nicht selten. **v. Wanka, Th.** p. 281. — *A. herbigrada* Curt. Umgebung von Eisleben: Goldgrund, 6. IX. 16. **Feige, C.** p. 208. — *A. violacea** Koch Da, *cyanella* Redtb. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Apteropeda crassina (p. 80) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 91. — *Apt. globosa* Ill. in einem Buchenwalde bei Teschen im V. u. VI. zahlr. an einer niedrigen Pflanze. **v. Wanka, Th.** p 281. — *Apt. orbiculata* Marsh., a. *coerulans* Wse. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**, p. 178.

Asteriza zuerst von Duponch. Dict. univ. II, 1842, 255 u. *Hybosa* ebenfalls von Duponchel, l. c., 256 (sub *Asteriza*) unterschieden, nicht von Boheman 1854 u. 1855. **Weise** p. 37.

Aulacophora hemichroa (p. 28) Java. **Strand** (Gistel) p. 91.

Axiotheata Duponch. Dict. univ. II, 1842, 390 pro *Sophraena* Baly 1865. **Weise** p. 39.

Babia Chevr., Dict. univ. II, 1842 p. 397, nicht Lac. 1848. **Weise** p. 38.

Basipta. Im Col. Cat. 62 *Cass.* von Spaeth p. 85 fehlt. *B. glauca* Chevr., Dict. univ. II, 1842, p. 489 vom Kap. Sie ist mit *pallens* u. *luteocincta* Boh. verw. **Weise** p. 37.

Basiprionata siehe *Prioptera*.

Batophila rubi Payk. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178; im Retyezát, 800. **Szilády** p. 172.

Bruchidius serraticornis ♂♀ auf Taf. 59 Abb. 30, 31, in Jacobson, Käfer Rußl., Abb. 29 stellt ebenfalls einen *Br.* (*halodendri*) vor; er dürfte zu *Galerucida bifasciata* Motsch. gehören. **Weise** p. 41.

Blepharidula **nom. nov.** **Weise** p. 39 für *Eutheca* Baly 1878 nec Kiesew. 1877 = *Calotheca* v. Heyden (W. E. Ztg. 1887, 98, nec *Eutheca* Pal. de Beauv. 1820 (*Gramin.*-Gatt.). **Weise** p. 39.

Botanochara (recte *Poecilaspis*) *grossificationes* (p. 60) Brasil; *nobilitata* (p. 67) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 91.

Bruchiella **nom. nov.** pro *Bruchia* Weise 1906 nec *Bruchia* Schwaegrichen (Moosgatt.). **Weise** p. 39.

Caeporis Chevr., Dict. univ. III, 1843, 17 ist ein nom. i. litt., die Gatt. *C.* wohl erst durch Clark, Journ. Ent. II, 1865, 398 begründet. **Weise** p. 38.

Calaspidea Hope als Synonym tritt hierzu *Eugenisa* Chevr., Dict. univ. V, 1844, 488. **Weise** p. 37.

Calliaspis rufula Boh. gehört zu *Himatidium*. **Spaeth**, Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 25.

Calopepla Hope 1840 als Synonym tritt hierzu *Craspedonta* Chevr., Dict. univ. IV, 1844, 323. **Weise**, p. 37.

Calyptocephala Gerstäckeri von Panama: Veragua, nicht Bolivia, wie Bohem., Monogr. Bd. IV schreibt **Spaeth**, Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 24. — *C. gerst.*, damit ist wohl identisch die von Champion, B. C. Am. Col. VI, 2 p. 129 aus Guatemala beschr. Var. von *C. marginipennis* Boh. **Spaeth** glaubt jedoch Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 25, daß es sich wohl um eine eigene Sp. handelt; *C. sedula* Boh. (1862) ist synon. mit *C.* (*Metriona*) *annexa* Boh. (1855) p. 25.

Camptolenes [*Lachnaea*] *speciosus* (p. 85) Kapland. **Strand** (Gistel) p. 91.

Cassida-Larven. Rückengabel. **Weber**, p. 5; Entwicklung des Metallglanzes in 3—4 Wochen; p. 15; Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 10—12 Wch.; in Blattnahrung, p. 17. — *C. nebulosa*-Larve. Entwicklung unter Einfluß verschiedenfarbigen Lichtes. **Kleine**, Entom. Blätt Jahrg. 14, 1918, Heft 1/3, p. 27 sq., 17 Textabb. Anlage des Versuchs. Fütterungsversuche usw. Hft. 4/6 p. 103—122. Einfluß auf das Fraßbild usw. Resultate. — *C. sanguinosa* Suffr. im Retyezát, 700. **Szilády** p. 172. — *C. viridis* L., *denticollis* Suffr., *prasina* Illig., *sanguinosa* Suffr., *rubiginosa* Müll., *vibex* L, *nebulosa* L. Da, *flaveola* Thunb., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *C. vittata* Villers in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *C. pusilla* Waltl. in Albaron, auf Wiesen, gekätschert. **Rapp** p. 48. — *C. frondescentiae* (p. 82) Brasil.; *roralis* (p. 76) Brasil.). **Strand** (Gistel) p. 91. — *C.* 2 **n. spp. Spaeth (1)** (Madag.).

Chaetocnema compressa Letzn. (*Cass.*), walzenf., matt schwarzblau oder blaugrün, träge; soll ein Ebenentier sein. **Fleischer**, Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 122 streifte die Form in ziemlich hoch gelegenen Waldschlägen bei Bilowitz nächst Brünn, von kurzem Grase, zwischen den massenhaften Erdbeersträußchen. Heikertinger hat die Form bei Wien (Ebene) nicht gefunden. Also auch Gebirgstier. Schwarzblaue Flgld. u. kupfergrünen Kopf: **ab.** *aeneicollis* **n.** (ähnl. wie *Ch. procerula*) von ebendaher p. 122. — *Ch. aridula* Gyll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *Ch.* Nomina nova: *Ch. congoana* **nom. nov.** pro *Ch. carinata* Jac., Proceed. 1899, 352 (non Baly 1877); *Ch. indica* **nom. nov.** pro *Ch. minuta* Jac. A. B. 1896 p. 271 nec (Melsheimer 1846); *Ch. Jacobyi* **nom. nov.** pro *Ch. transversicollis* Jac. Ann. Mus. Genova (1904) 1905, 490 nec Jac. 1885). **Weise** p. 39.

Chalcoides aurea Geoffr. Leipe-Spreewald VII. 14 (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *Ch. aurea* Geoffr. Umgebung von Eisleben: Katharinenholz, 30. V. 14. **Feige, C.** p. 208. — *Ch. chrysocollis* Scop. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Chalcoplacis plutonia (p. 59) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 91.

Chalepus Thunb. 1805. Die typ. Sp. ist *Hispa sanguinicollis* L. **Weise** p. 38.

Chelymorpha soricina von Panama. Veragua. **Spaeth**, Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 24. — *Ch. florescentiae* (p. 72) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 91.

Chirida extensa Boh. ist von *Ch. signifera* H. bezw. von deren Unterform *Bohemani* Spaeth nur als Rasse, nicht als Sp. zu trennen. **Spaeth**, Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 3/6 p. 31.

Chrysochloa cacaliae ab. *senilis* Dan. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *Chr. pretiosus* F.; im Retyezát, 600. **Szilády** p. 172.

Chlamydinae. Bemerk. usw. **Reineck**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 407. Sie stehen den *Clytrinae* und *Cryptocephalinae* am nächsten. Sie fallen durch ihren sonderbaren Körper auf, der vielfach einem Erdklümpchen ähnelt. ♂ u. ♀ wenig von einander verschieden. Die ♀♀ mit einer mehr oder minder tiefen Grube auf dem Abd.-Sgmt., ♂♂ etwas schlanker. Die Larven, die anscheinend von Moosen und Flechten leben, ähneln denen der *Clytrinae*. Die Verpuppung geschieht in einem Kokon gewöhnlich in der Gabelung von Zweigen. Hauptverbreitungsgebiet: Amerika, doch finden

sich auch Vertreter in Java, Indien u. im Kaplande. 8 Gatt. mit etwa 350 bekannten Spp., nämlich *Carcinobaena*, *Chlamys*, *Diaspis*, *Exema* alle 4 von Lac., *Fulvidax* Voet., *Hymetis*, *Poropleura* [z. B. *P. monstrosa* u. *bacca*] u. *Pseudochlamys* alle 3 von Lac.

Chrysomela goettingensis L. Da, *staphylea* L., *orichalcea* Müll., *coerulans* Scriba, a. *subfastuosa* Motsch, *menthastri* Suffr. Da, *varians* Schaller, a. *pratensis* Wse., *polita* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *Chr.*-Spp. im kroatischen Montangebiet. *Chr. marcasitica* Germ., *purpurascens* Germ., *globosa* Panz., *varians* Schaller. **Stiller** p. 365. — *Chr.*-Spp. im Retyezát; *Chr. coerulea* Ol. 600—2000. Mont. Alp., *rufa* Duft. 1000 Mont., *crassicollis* Suffr. 700, *haemoptera* L. 600—700, *limbata* F. 600, *fastuosa* Scop. 1100 Mont., *varians* Schall 600—1100, Mont. Alp. **Szilády** p. 172. — *Chr.-fastuosa* Scop. **ab.** *obscura* **n.** (Oseite dunkel kupfrig, matt, fast glanzlos, Naht, Längsbinde an d. Seiten der Flgld., H.- u. Seitenrand des Halsschildes matt grünlich; Skulptur normal). **Fleischer,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 35 p. 121 (von *Galeopsis* mit der Normalform in den hochgelegenen Waldschlägen bei Bilowitz nahe Brünn). Ein Ex. mit gröberer Skulptur auf Flgld. u. am Halsschilde, daher runzlig, bildet den Übergang zu einer ebenfalls matt obskuren Form aus Kroatien, bei der das ganze Halsschild grob gerunzelt ist: **ab.** *rugosicollis* **n.** p. 121. — *Chr. hyperici* a. *privigna* Ws. Umgebung von Eisleben: Rotenschirmbach, 26. VI. 12; Neckendorf, 15. VI. 17. **Feige, C.** p. 208. — *Chr. menthastri* Suffr. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *Chr. americana* L., *rufoaenea* Suffr., *Rossia* Ill., *Banksi* F. u. *lepida* Oliv., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 62—63. *Chr. Banksi* u. *lep.* Vogesenrandzone p. 92. — *Chr. campicola* (p. 64), Europ. Türkei; *mariannae* (p. 83), Bayern. **Strand** (Gistel) p. 91. — *Chr. coerulans* Scriba, Finkenkrug, 17. V. 17 (Wendeler); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280.

Cistudinella convexior Spaeth 1911 ist syn. mit *C. foveolata* Champ. (1894) (Columb.-Costarica). **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 3/6 p. 31.

Clitena fulminans Fald., Taf. 59 Abb. 2 in Jacobson, Käfer Rußl. gehört nicht zu *Clitena* Baly 1864, sondern zu *Clitena* Clark 1865 u. wurde von Weise, Archiv 1902 p. 157 Anm. in *Periclitena* geändert. **Weise** p. 41.

Clytra 4-*punctata* L., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *Cl. laeviuscula* Ratzb., im Retyezát, 600. **Szilády** p. 172.

Coptocephala Zoufali **n. sp.** (von allen sehr ähnlich gezeichneten Spp. durch die rein schwarze Useite u. die schwarzen Flecke der Oseite abweichend, die keine grüne oder blaue Beimischung zeigt, ferner durch die tief eingestochene Punktur der Flgld. verschieden. Von *unifasciata* mit gelber Olippe durch dieselben Merkmale u. die dunklen hinteren Beine sich entfernend. Auch die Fühler auffallend verbreitert). **Reitter,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 44—45 ♀ (Albanien: Alessio). — *C.* Chevr., Dict. univ. IV, 1844, 202 nec Lac. 1848. **Weise,** p. 39.

Coptocycla subannulata u. *sedula* von Panama: Veragua. **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 24. — *C.* Chevr., Dict. univ. IV, 1844, 202 umfaßt dieselben Gatt., die 11 Jahre später Boheman zu seiner Gatt. *Coptocycla* stellte. **Weise** p. 37. — *C.* (jetzt *Metriona*) *diluta* Champ., B. C. Am. Col. VI, 2 p. 277

t. XII f. 8 aus Nicaragua = *C. subannulata.* **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 25. — *C. hespera* (p. 67) Kuba. **Strand** (Gistel) p. 91.

Craspedonta siehe *Calopepla.*

Crepidodera interpunctata Motsch. und f. *sublaevis* Motsch., Leipe-Spreewald, 18. VII. 17 (Wendeler); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *Cr.* Spp. im Retyezát; *Cr. transsylvanica* Fuss. 1000—1100 Mont. Alp.; *corpulenta* Kutsch., 1100—1500; *ferruginea* Scop. 600—1100. **Szilády** p. 172. — *Cr. concolor* Dan., *Cr. melanostoma* ab. *ligurica* Dan., *Cr. crassicornis* Fald. auf Wiesen bei St. Martin de Vésubie. **Rapp** p. 51. — *Cr. ferruginea* Scop. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *Cr. transversa* Marsh. 1 Ex. von Zinnowitz, Pommern, bei dem das Halsschild fast völlig glatt ist, sonst ziemlich kräftig punktiert. Da diese Skulptur ein Merkmal d. *Cr. impressa* Fabr. ist, könnten dergl. Ex. das Vorkommen von *impr.* in Deutschl. vortäuschen. **Künnemann** in **Hubenthal** (6 No. 84) p. 350—351. — *Cr. arbustorum* (p. 9) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 91.

Crioceris-Larve. Nach Bildung des Erdkokons bis zur Bildung der Puppe verstreichen 2—3 Tage. **Weber** p. 13. — *Cr.* 12-*punctata* L. am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. — *Cr. merdigera* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Cryptocephalus parvulus Müll. f. *Klettei* Gabr. Luckenwalde (Delahon, D. E. Z. 1917 p. 31), *C. Morei* L. Finkenkrug 17. VI. 15 (Wendeler); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *Cr. bipunctatus* var. *sanguinolentus* Scop. u. *moraei* L. am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. *Cr. globicollis* Suffr., im Hinterl. v. Agay, Esterellegebirge; auf *Cistus.* **Rapp** p. 49. — *Cr. labiatus* Suffr. u. *labiatus* L., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177—178. — *Cr. rufipes* Goeze, Umgebung von Eisleben: Landwehr 28. VI. 13, an Pappelgebüsch; 29. V. 14. **Feige, C.** p. 208. — *Cr. sericeus* L. auf dem Schneeberg Balaour, an Blättern u. Blüten. **Rapp** p. 52. — *Cr. sexmaculatus* Oliv. u. *ilicis* Oliv., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 63. — *Cr. signaticollis* ab. *apricans* Wse. bei Agay, auf Gesträuch. **Rapp** p. 50. — *Cr.*-Spp. auf Wiesen bei St. Martin de Vésubie. **Rapp** p. 51: *C. sinuatus* Harold, *aureolus* Suffr., *C. globicollis* Suffr., *C. cristula* Duft., *C. violaceus* Laich., *C. marginellus* Ol., *C. Mariae* Muls., *C. strigosus* Grm. — *Cr.*-Spp. im Retyezát: *Cr. aureolus* Suffr. 700—2100, *sericeus* L. 600, Mont. *frenatus* Laich 600, *quadripustulatus* Gyllh. v. *rhaeticus* Heyd. 1600, *moraei* L. 600—800 Mont.-Subalp., *vittatus* F. 600 Mont., *bilineatus* L. var. *armeniacus* Fall 600, *elegantulus* Grav. 600, *pygmaeus* F. v. *amoenus* Drap. 600—700. **Szilády** p. 172. — *Cr.*-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 91—92; *transmontanus* (p. 10) Steiermark; *semidophilus* ♂♀ (p. 10); *betulinus* (p. 10) Bayern; *caducus* (p. 32) München; *graminetalis* (p. 58) u. *epilepticus* (p. 77) beide aus Kuba.

Cryptocephalus Geoffr. Die äthiopischen Vertreter **Reineck** p. 395—447. 1. *crenatostriatus* Ws. 1891 Klaue Fig. 3, Kopf Fig. 7 (Kuango [Quango], Nebenfluß des Kassei) p. 395. — Verwandte von *C. clytroides* Ws.: 2. *C. clytroides* Ws. 1891 (wie zuvor). 3 *C. clytomorphus* **n. sp.** (gestreckter, beträchtlich größer als vor.) p. 395—396 Fig. 15 (N. Nyassa-See:

Langenburg 1. II. bis 15. III. 96). 4. *C. elongatior* Ws. 1906 ♀ (Type aus Span. Guinea (♀ Mundame, Kamerun, ♂ von Joh. Albrechtshöhe). 5. *C. diomma* **n. sp.** (vor. nahest., bei gleicher Größe nicht so schlank usw.). Halsschild u. schwarze Hbrust u. Episternen) p. 396 (Afr. orient.). — Verwandte von *C. oblongosignatus* Ws.: 6. *C. oblongosignatus* Ws. 1891 von Kuango, ♂ von Bailungo, Angola ♂ (Bauchsgmte. gelb mit schwarzen Seiten), Salvador, Kongo. ab. *Severini* Jac. von Luluaburg. Weitere Ex. aus Zentralafr. welchen in Gestalt, Punktierung u. Zeichnung ab, bilden aber sicher nur eine Rasse dieser Sp.: *C. obl.* **var.** *Poggei* **n.** p. 397 Fig. 17 ♂, 18 ♀ (Mukenge am Kassai ♂. 11. XI. bis 22. IX. 81; ♀ 26. VII. bis 10. IX. 82); 7. *C. sudanensis* **n. sp.** (gestreckt, parallel usw.) p. 397—398 Fig. 19 (Französ. Kongo: Fort Crampel; Njam-Njam: Semnio); 8. *C. herero* **n. sp.** p. 398—399 Fig. 20 nebst **ab.** *limbostriatus* **n.** p. 398 Fig. 21, 22 (Deutsch-Südwestafrika: Windhuk, Otjohundo). Kleinere, bleiche Stücke bilden wohl Saisonformen. — Verwandte von *C. eques* **n.** (stehen in Gestalt u. Färbung der *obl.-sign.*-Gruppe sehr nahe, ihr Zeichnungsschema setzt sich aber auf den Flgld. aus 5 großen Makeln zusammen, eine langgedehnte auf der Naht u. je 2 am Seitenrande, Halsschild nur mit 1 Makel jederseits); 9. *C. eques* **n. sp.** p. 399—400 Fig. 23 (S. Uhehe, 1700—1900 m, 28. XI. 1912) u. **ab.** *unyikanus* **n.** p. 399—400, Fig. 24 (Makeln kleiner, Nahtmakel in 2 kleine aufgelöst) (N. Njassa-See: Unyika, 13. XI. 99); 10. *C. eurygraphus* **n. sp.** p. 400—401 Fig. 25 (Togo, Bismarckburg). In diese Gruppe gehört noch *C. subconnectens* Jac. (1904) p. 401 (Zambesia: Lesapi-Fluß, Salisbury). — Verwandte von *C. Mechowi* Harold (p. 401); 11. *C. Mechowi* Harold 1880 (Angola, aus d. Gebirgsgegend bei Pungo Ndongo, nördl. von Kuanzafluß); 12. *C. pantherinus* **n. sp.** p. 401—402, Fig. 26 (S. Tanganyika-See: S. Ufipa, Msamwia, 10. bis 12. II. 09). Zu dieser Gruppe gehört noch *C. Botegoi* Gestro 1895 (Somaliland). — Verwandte von *C. Haefligeri* Ws; 13. *C. Haefligeri* Ws. 1907 (Klaue Fig. 2 (Peramiho, Bergland von Ungoni östl. vom Nyassa-See, D. O. Afr.). Eine neue Form beschreibt Weise als **var.** *bailundensis* **n.** Ws. Beschr. in Anmerk. p. 402 (schriftl. Mitteil. an d. Verf.); 14. *C. inclusus* Jac. 1895, Beschr. des ♂ Zeichn. des Halsschildes recht veränderlich p. 402 (Togo, Bismarckburg 21. VIII. bis 30. I. u. 5. V bis 8. V. 1893, Misahöhe, 18.—26. VI. 1894). 15. *C. Menelik* **n. sp.** (breit, parallel) p. 402—403 Fig. 27 (Abess.: Harrar. Wien. Hofmus.). — Verwandte von *C. flavidus* Suffr.: 16. *C. flavidus* Suffr. Klaue Fig. 1, p. 403. Diverse Fundorte in Span. Guinea, Aschanti, Kamerun u. Ogowe, Belg. Kongo): 17. *C. craspedotus* **n. sp.** p. 403—404 (O.-Tanganyika-See: Konsi, Uvinsa; Udjidji). 18. *C. Tessmanni* **n. sp.** p. 404—405 (Westafrika, Uelleburg, VI.—VII., 1908). Zu den mit *C. flav.* verwandten Formen gehören noch (p. 405): *C. gigas* Jac. 1895 (Delagoa-Bay), *C. lividus* Jac. 1901 (Salisbury, Mashonaland); *C. benuensis* Jac. 1901 (Niger-Benué-Exp.). — Verwandte von *C. 16-punctatus* Suffr.: 19. *C. 16-punctatus* Suffr. (sehr großes Verbreitungsgebiet: Kap bis Deutsch-Ostafr. einerseits, bis franz. Kongogebiet andererseits. Größe, Gestalt, Zeichnung verschieden, wirklich feststehende Artenunterschiede sind aber nicht vorhanden. *16-punct.* aus dem Kaffernlande hat kleine Makeln (Fig. 28), bei ab. *conviva* Ws. sind sie teilweise stark vergrößert, in seltenen Fällen einige Makel des Halsschildes 2 + 3 u. auf d. Flgld.

4 + 5 + 5 + 4 Fig. 30) Fundorte, p. 405—406 (Lukuledi, Deutsch-Ostafr., Tendaguru u. Lindi, Njassa-See; Portug.-Ostafr., mittl. Sambesi; Tate am Zambesi, portug. Ostafr.). Bei ab. *emphractus* Péring. (Fig. 31) besitzen die Flgld. nur noch 4 größ. Makeln (3 am Seitenrande fehlt) oder weniger, bis zuletzt nur noch der Schulterfleck vorhanden ist. Die Makeln sind größer als bei den typ. 16-*punct.* p. 406 (Ovampoland, Deutsch-SW.-Afr.; Bai-Jundo, Angola; Quango; Lindi, Litema-Berge). Erwähnenswert sind ferner 2 westafr. Formen: 1. aus Ogowe, Franz. Kongogebiet, auf d. Flgld. die Zeichn. von ab. *conviva*, von den Makeln des Halsschildes fehlen die beiden inneren gänzlich, die übrigen 4 stark verkleinert: **ab.** *lampronotus* **n.** p. 406 Fig. 32 (einziger Fall, wo einige Makel des Halssch. fehlen. Pygid. mit hellem Querfleck). Die 2. Form wohl die dunkelste: Makeln des Halsschildes zusammengeflossen, nur je ein kleiner roter Punkt in d. Mitte, Makeln d. Flgld. außer No. 3 vergrößert: **ab.** *notomelas* **n.** p. 406 Fig. 33. Die beiden hinteren an der Naht gelegenen Makel sind zusammengeflossen. Pygid. einfarbig schwarz. *C. Seeldrayersi* Clav. 1909 von Luluabourg im Belg. Kongogebiet steht dem *C.* 16-*punct.* sicher sehr nahe. Vielleicht nur eine Form desselben: Die beiden Mittelflecken des Thorax oder alle 4 Flecken der Quere nach zusammengeflossen, Flgld. mit 2 oder 3—4 Makeln p. 406. 20. *C. sansibaricus* Harold 1880 in der Zeichn. der Flgld. der ab. *emphractus* Pér. nahe, ist aber eine Sp. p. 407 (Sansibar). 21. *C. fortis* Ws. von Aruscha im Kilimandj.-Gebiet; Amani, Usambara u. Tura Tschaya, Deutsch-Ostafr. letzt. Ex. wie Type, doch Makel 2 u. 3 d. Flgld. nicht zusammenstoßend, sondern völlig frei. 22. *C. Rudeli* Ws. 1905 aus Lukuledi, Umtali, Lindi. In diese Gruppe gehören noch *C. pardalis* Suffr. (Caffr., Quango), *C. quingueplagiatus* Jac. 1895 (Mashonaland); *C. semiregularis* Jac. 1904 (Daressalaam). — Verwandte von *C. pygidialis* We..: 23 *C. pygidialis* Ws. 1904 p. 407 Fig. 34 (Ikutha, Brit. Ostafr.). *C. Clavareaui* **n. sp.** (Könnte beim ersten Anblick für eine besonders große u. dunkel gezeichnete Form des *C. pygid.* gehalten werden) p. 407—408 Fig. 35 (Belg.-Kongo: Ogowe). Zu dieser Verwandtschaft gehört noch *C. caffer* Suffr. (Caffrar.). — Verwandte von *C. rhombifer* Suffr.: 25. *C. rhombifer* Suffr. p. 408 (Tschadseegebiet, Etombo-Mundschi; S. Kam.: Lolodorf: Kribi; Hinterland von Togo; Gabun; Duala, Kamerun; Senegal). 26. *C. floridus* Ws. 1903 p. 408—409 (östl. Tanganyika: Konsi Uwinsa u. Kwa Mtau Uvinsa; Umbogwe); 27. *C. Frommi* **n. sp.** (letzt. näher stehend; von beiden Spp. durch schwarzen Kopf, schwarzes Schildchen, ganz schwarze Useite, dunkle Schenkel u. auffallende [ellipsenähnl.] Zeichn. d. Halsschildes versch.) p. 409 Fig. 36 (Deutsch-Ostafr.: Kitumgulu). 28. *C. farctus* Suffr. (Untersch. von dem ähnl. *rhombifer*. Die schwarze Zeichn. des Halsschildes merklich ausgedehnter u. zeigt die Neigung auf den Flgld. in einander überzufließen im Gegensatz zu *rhomb.* mit sehr konstanter Zeichn. Typisch. *farctus* Fig. 37, Zunahme der schwarz. Färb. Fig. 38, von der roten Grundf. nur ein Nahtstreifen, die Spitzen d. Flgld. und eine große Seitenrandmakel vor d. Flgld.-Mitte, Fig. 39 nimmt die schwarze Färb. noch mehr zu, der rote Nahtstreif wird vor der Spitze durch das Zusammenfließen unterbrochen. Die in Fig. 38 u. 39 dargestellten Formen bilden **ab.** *suturatus* **n.** p. 410 (Nominatform u. ab. n. von N'Gomo im Flußgebiet des Ogowe im Franz. Kongo; bisher nur Guinea). Zu den verwandten Formen gehört

noch *C. Bakiti* Gestro 1895 (Somaliland). — Verwandte von *C. senegalensis* Suffr. (p. 410): 29. *C. senegalensis* Suffr. Große Variabilität dieser vom Senegal bis Abessinien verbreiteten Sp. (p. 410—411): Fig. 40 typ. *seneg.* (2 Makeln am Grunde des Halsschildes) (Seneg., Abess.; Schubra: Kairo); Fig. 41 ab. *kerensis* Ws. 1901 (2 weitere Makel am Vrande des Hlssch.) (Seneg., Keren u. Fundorte in Eritraea). Fig. 42 **ab.** *Steindachneri* **n.** (Hlssch. ohne Flecke, die je 4 Fleck. d. Flgld. kleiner). Weitere abb. ergeben sich aus den verschiedenartigsten Verbind. der Makeln d. Flgld.: ab. *makattamensis* Pic (die hint. Makeln bilden eine Querbinde über die Flgl. weg), u. ab. *bisbiinterruptus* Pic (2 Querbinden). Weitere Verbindungen bei Vergrößerung usw. der Makeln des Halsschildes sind aus Fig. 43—45 ersichtlich. Fig. 46 Verbindung der beiden Querbinden längs der Naht, bei einem anderen Ex. längs des Seitenrandes. 30. *C. latefasciatus* Jacoby 1897 (ein sehr großes ♀ aus dem Hinterlande von Togo. Type aus der Niger Benue-Exp.). — Verwandte des *C. pustulatus* F. (p. 411): 31. *C. pustulatus* F. 1798 (Natal, Kapland). Suffr. ausführl. Beschr. Über die Färbungsabweichungen orientieren Fig. 47—52. Fig. 47—49: Formen mit freier rotgelber Makel auf der Mitte der Flgld., Fig. 50—51 solche, bei denen die Makeln mit den Randmakeln verbunden sind, bei Fig. 51 außerdem die entstehenden schwarzen Binden stark vergrößert u. abgerundet. Fig. 52 **var.** *pinguis* **n.** (breiter, kürzer, Zeichn. ähnl. wie Fig. 51, doch mehr abgerundet u. rotgelb. Färb. vorherrschend) p. 412 (Delagoa-Bay; N. Natal: Pietermaritzburg bis Vaalfluß; Durban u. Weenen); auch typ. *pust.* aus Delagoa Bay. 32. *C. laciniatus* Suffr. p. 412 (Fundort?). 33. *C. denticulatus* Suffr. Kopf Fig. 9 (Färbung durch Zunahme der schwarzen Färbung auf Hlssch. u. Flgld. sehr veränderlich) Fig. 53—56, Fig. 56 stellt **ab.** *atramentarius* (= β Suffr.) dar (Flgld. schwarz bis auf 2 kleine Spitzenmakeln u. schmale rotgelbe Schultermakel) p. 412. Verbr. von *C. dent.* wie vor. 34. *C. varioplagiatus* Jac. 1901, hellste Form Fig. 57, Makelverbindungen treten ein bei Fig. 58 (V.-Makeln d. Halsschildes mit einander verbunden, Make'n vor d. Spitze zu einer Binde vereinigt); **ab.** *approximans* **n.** p. 413 Fig. 59 (6 Mak. des Hlssch. zu 2 großen Makeln vereinigt, die helle Mittellinie bleibt frei, auf den Flgld. die beiden Querbinden an der Naht mit schmaler Verbindung. Fundorte f. die Sp.: Mashonaland, Salisbury, Lesapi River; Delagoa Bay, Kapland. 35. *C. alumnus* Ws. 1912 Deutsch-Ostafr.: Lukuledi, Lindi. 36. *C. aemulus* Ws. 1903 (Umbugwe im nördl. Deutsch-Ostafr. u. Uhehe, letzt. weicht durch Zunahme des Schwarz in d. Zeichnung ab: Mak. d. Flgld. seitlich zusammengefloss., demnach 2 schwarze Querbinden up. 413. 37. *C. apertus* Gerst. Liter. p. 41 (Zanzibar, Daressalaam). 38. *C. vinculatus* Suffr. vom Kapl. 39. *C. uhehensis* Ws. 1904 (Uhehe, Angola; Deutsch-Ostafr.: Tura-Tschaya, Njassa-See). Zu dieser Gruppe gehören noch: *C. ziczac* p. 441 (Caffr.), *C. brevicornis* Jac. 1894 (Kulu, Franz. Kongo), *C. Marshalli* Jac. 1897 (P. Z. S. Lond. 1897, 263 t. 17 f. 10) (Natal: Eastcourt). 40. *C. melanogrammus* Suffr. ♂ (6 mm. Abd.-Sgm. oseits vollkommen glatt) p. 414 (Caffr.). — Verwandte des *C. trisulcatus* Suffr. (p. 414): 41. *C. trisulcatus* Suffr. Suffr. gibt Mon. XI, 132 eine ausführl. Beschr. d. vielgestalt. Formen (Kap, Natal). 42. *C. centralis* Ws. 1904 (Durban, Natal). Möglicherweise nur eine sehr konstante Rasse des *trisulcatus*. — Verwandte von *C. simplex* Suffr.

(p. 415): 43. *C. simplex* Suffr. p. 415 (Old Calabar; Amedschovhe, Süd-Togo; Dahome); 44. *C. togoensis* Jac. 1885 Formen mit schwarz. Useite u. schwarzen Beinen, desgl. solche mit heller Useite u. hellen Beinen. Bei den größten ♀♀-Ex. Neigung zur Verdunklung. Jac.'s Nominatform, bei der die Useite mit Ausnahme der letzt. Ventralsgmte. u. Beine vollkommen schwarz, p. 415 (Togo, diverse Fundorte). 45. *C. insonus* Ws. 1905 (Kamerun: Jola). 46. *C. Pauli* Ws. 1898 interessante Form p. 415—416. 1. Stammform v. Kwai, Usambara; 2. var. a v. Kwai, 3. var. *semotus* Ws. p. 416 Fig. 60 (Hlssch. schwarz, Flgld. hinter d. Mitte mit Binde, die nach hinten an d. Naht zum Hypopyg. schwarz ausläuft) (wie zuvor), 4. var. *coccineus* Ws. v. Kilimandjaro, Kibonoto, 5. var. e v. Kwai; 6. var. *togatus* Ws. v. Kwai; 7. var. *melanophilus* Ws. Fig. 61 Hlssch. rot, Flgld. schwarz, Seitenrand schmal beginnend, nach hinten rot, Hypopyg. schwarz, Scut. rot (Kulturzone bei Kibonoto am Kilimandjaro). Im Gegensatz zu den anderen Spp. d. Gruppe, welche auf d. Oseite in d. Färbung stets konstant sind, ist *C. Pauli* sehr verschiedenartig gefärbt. Nominatform am Meru in 3000 m im Jan., *cocc.* bei Kibonoto im II. u. XI.; ein ♀ bei Leitokitok, wie *cocc.*, aber Flgld. mit schmal., schwarz., mehrf. leicht unterbroch. Querbinde hinter d. Mitte auf *melanophilus* deutend, am Kibonoto im IV. u. V. 47. *C. usambaricus* Ws. 1898 (Kwai, Usambara). 48. *C. kwaiensis* Ws. 1902 (Kwai). In diese Gruppe gehören wohl noch *C. sobrinus* Jac. 1904 (Zambesi: Salisbury) u. *C. gabonensis* Jac. 1895 (Gabon). 49. *C. maceratus* **n. sp.** (1 kl. Punkt je seitl. am Hlssch., je 2 am Rande d. Flgld. vorn u. hinter der Mitte) p. 416—417 Fig. 62 (Togo, Bismarckburg). — Verwandte von *C. notatus* Suffr. (p. 417): 50. *C. notatus* Suffr. *C. caesareus* Suffr. (dunkelste Form, entstanden durch Zusammenfließen des großen hinteren Fleckes mit der schwarzgesäumten Naht. Große Variabilität in der Zeichn. des Halsschildes (cf. Suffrian Mon. XI., 104). Reineck hat vor sich Ex. a) einfach gelbe Ex., Basisrand u. Naht d. Flgld. immer fein schwarz gesäumt; b) Hlssch. m. 2 oder 4 Punkten, Flgld. einfarbig; c) nur Flgld. mit Schulterpunkt; d) Hlssch. mit 2 od. 4 Punkt., Flgld. m. 1—2 Punkt.; e) Hlssch. m. 4 Punkt., Flgld. in 6 Punkt. (2,1 Vorderpaar schräg), d. 3. Punkt bisw. zu einer großen 4-eckigen Makel vergrößert); f. ab. *caesareus* Suffr. Ex. von Mashonaland u. Transvaal m. erweiterter Zeichn. d. Flgld. Verbr. v. *C. 10-not.*: Kapl., Transv. nach Nord. bis Deutsch-Ostafr. u. Kilimandj.; genauere Fundortsangaben; auch schlankere Ex. aus Transvaal; 51. *C. clypeatus* Suffr. Natal, Deutsch-Ostafr. Verbr. also wie vor.; 52. *C. nycthemerus* Suffr., Kap, Natal, Transvaal; 53. *C. tabidus* Gerst. 1871 (Zanzibar); 54. *C. pullus* Suffr. sehr veränderlich. Ex. von Port Alfred, das an ζ Suffr. erinnert, auch γ-Ex., ibid. p. 418. In diese Gruppe gehört noch *C. pragmaticus* Dohrn 1880 (Sansibar) p. 418. — Verwandte von *C. Moseri* Ws. (p. 418): 55. *C. Moseri* Ws. 1904 (Neu-Bethel, Usambara); 56. *C. ineptus* Ws. 1906 (im Col. Cat. irrtüml. zu *Anteriscus* gestellt, hat aber vollkommen ungezähnte u. glatte Klauenglieder p. 418. — 57. *C. nigricollis* Ws. 1901 v. Sakarre, Usambara; 1. auffällig groß. ♀ aus Sadam, Deutsch-Ostafr.; Daressalaam. — 58. *C. Schulzi* Ws. 1906, Mundame, Kamerun; 1 Ex. aus dem Urwalde bei Beni ausgezeichnet durch Aufhellen d. dunkl. Zeichn. der Flgld. u. des Halssch. — Verwandte des *C. comoedus* Suffr.

(p. 419): 59. *C. comoedus* Suffr. p. 419—420. Ist von Suffr. ausführlich beschr. (Natal; Chilouvane, Zoutpansberg). Fig. 63 typ. Form. Grundfarbe schmutzig lehmgelb, blut- und dunkelrote Färbung in d. Zeichn. durch schräge Strichelung angedeutet. Hlssch. m. groß. Mittelfleck, Schulterecken d. Flgld. mit schwarzer Makel. Makeln hint. der Flgmitte zusammengeflossen. Randsaum schmal blutrot, desgl. vorn die Naht bis zur Binde in größerer Breite. Weitere Änderungen: a) Die bei der Stammform schmutzig gelb. 3 Fensterflecke auch blutrot, nur Schildchen hellgelb: Suffrians Form b. b) Bestreben der großen schwarzen Makel d. Hlssch. nach Auflösung in 2 längl. Makeln. Der entstehende Zwischenraum bisweilen blutrot. c) **ab.** *ancorella* **n.** (Halssch. wie bei b; hintere schwarz. Querbinde nur noch in dunkl. Färb. in der dargestellt. reduz. Form vorhanden. Sonstige blutrot. Färb. d. Flgld. fehlt) p. 419 Fig. 64 (Umtali, Mashonaland). d) **ab.** *polyphemus* **n.** (gänzlich verändert. Aussehen. Die große schwarze Makel d. Halssch. nach vorn zu verschoben und klein. Flgld. einfarbig schmutzig gelb. Schulterflecken stark reduziert tiefschwarz. Flgld. mit schmalem schwarzen Saum) p. 419—420 (wie zuvor). 60. *C. Methneri* **n. sp.** (sonderbare Färb.-Verteilung. Halsschild blutrot mit zentral. u. seitl. schwarz. Längsmakeln u. großen bilateral gelegen halbmondf. weißgelb. Flecken. Flgld. ringsum blutrot, auch an der Naht, mit je 2 fast 4-eckig. Flecken am Vrande u. hinter d. Mitte) p. 420 ♂♀ (Kikogwe, Usagara). 61. *C. beirensis* Jac., P. Z. S. Lond. 1904, I, 244, t. 17 f. 5) p. 420 (Beira). — Verwandte von *C. sulcifrons* Suffr. (p. 421): 62. *C. sulcifrons* Suffr. (Kapland); 63. *C. variicollis* Ws. 1910 von Dahome, aberr. a; 1 Ex. d. Nominatform westl. vom Albert-See; 64. *C. sudanicus* Ws. 1907 (Sobat); 65. *C. bodongi* Ws. Beira; 66. *C. decoratus* Reiche 1847/8 (= *angustatus* Suffr.) ♀ aus Descha mit 2 dicht bei einanderstehenden Makeln des Halsschildes; normal. Ex. aus Harar, Abess., dar. 1 mit stark verschmälerter und unterbrochener Hbinde. Im Col. Cat. ist die synon. Suffr.-Sp. versehentl. als *C. angustus* zitiert. 67. *C. anchorago* Suffr. Fig. 67 typ. Form Suffr. Klaue Fig. 4 (2 größ. seitl. nierenförm. Makeln, mäßig breite Querbinde am Vrande, breite Querbinde hinter d. Mitte, Randsaum bleibt frei. Naht mit Ränder dunkler. Fig. 68. Makeln d. Halsschildes breit hinten sich anschließend, vorn schmaler Zwischenraum); *C. anchorago* **ab.** *bifenestratus* **n.** (Makeln d. Halssch. an d. Vrändern verbunden, so daß ein großer Scheibenfleck abgetrennt wird, schwarze Zeichn. d. Hflgl. ausgedehnt, nur ein nach hinten etwas verbreit. Seitenrand u. ein kleiner bisweilen nicht sehr deutl. Fensterfleck rot) p. 421—422 Fig. 69 (Togo, Bismarckburg u. Sokoda, Basari); *C. anch.* **ab.** *aspilus* **n.** (Makelf. d. Halssch. wie bei Fig. 68, 69 [cf. vorher], Fensterfleck d. Flgld. geschwunden, Seitenrand wie vorher u. rot) p. 422 (wie zuvor). Fundorte der Stammform in Kamerun: Jaunde, Togo: Misahöhe u. Bismarckburg). In diese Gruppe gehören noch: *C. stauropterus* Suffr. u. *C. tempestivus* Suffr. (beide aus Caffr.), *C. angulofasciatus* Jac. (= 2 *maculicollis* Jac. 1895) (Natal); *C. Thoreyi* Jac. 1895 (Rondeburg); *C. Westwoodi* Jac. 1895 (Rondeburg); *C. Westwoodi* Jac. 1897 (Natal); *C. Distanti* Jac. (Transvaal). — Verwandte von *C. Dregei* Suffr. (p. 422): 68. *C. Dregei* Suffr. v. Kaplande, der 1 Ex. mit sehr dunkl. Hlssch.; 69. *C. characterus* Suffr. Untersch. v. vor. p. 422—423 (Durban Natal). Der von Suffr. hierhergestellte *inflatus* gehört zu

Anteriscus. 70. *C. epipleuralis* Jac. 1898 P. Z. S. Lond. 1898, 223 t. 23 fig. 4 (Chilouvane, Zoutpansberg). Untersch. v. vor. beiden: anders gebaut. u. gezeichn. Kopf, gelbe Epipleuren, rotbraun. Pyg. u. ebenso gefärbt. Useite, Eastcourt, Natal, auf Acacia horrida. 71. *C. mesomelas* **n. sp.** (in d. Körperform etwas dem *C. Delhaisei* Clav. ähnlich; durch ihren parallelen blutroten Körper u. tiefschwarz gefärbt. Flgld. leicht kenntlich. Vor dem Schildchen jederseits unbestimmte dunkle Fleckchen, die sich nur wenig von der blutroten Grundfarbe abheben, wohl auch deutlich schwarze Makeln bilden werden) p. 423 Fig. 71 (Nyassa-See: Unyika); 72. *C. gladiatorius* Suffr. variiert nur in der mehr oder weniger ausgedehnt. roten Färbung auf d. Fldspitzen) p. 423 (Kamerun, Matadi, Kongo u. Ogowe; Old Calabar); 73. *C. flavapex* **n. sp.** (in d. Farbenverteilung dem *C. gladiat.* nahest., durch den ovalen, nach rückwärts stark verjüngten Körperbau u. die gelbe Färb. leicht kenntlich. Halssch. gelb. 2 rundl. schwarze Makeln jeders. auf d. Mitte u. schmal schwarz gesäumt. Hrand; Flgld. tiefschwarz, Spitzen d. Flgld. (an der hinteren Ecke) u. ein sehr schmaler Streif unmittelbar neben dem Schildchen wie dieses gelb) p. 424 Fig. 72 (Njam-Njam: Sennio); 74. *C. Delhaisei* Clav. 1909 (breit eiförmig, ähnelt *Kuntzeni*, doch zu dieser Gruppe noch gehörig) p. 424 (Kabambaré, Belg. Kongo). — 75. *C. Kuntzeni* **n. sp.** (gedrungen eiförmig; Hlssch. etwa in der vorderen Hälfte schwarz mit zackiger Begrenzungslinie, Rand hell, die hintere Hälfte etwa gelbbraun, Nahtsaum bis zum Pyg. wie dieses schwarz. Die schwarze Grenzlinie sieht aus als wenn die dunkle Färbung nach hinten zu ausgelaufen wäre) p. 424—425 Fig. 73 ♂, 74 ♀ (Span.-Guinea: Nkolentangan XI. 07 bis V. 08). — Verwandte von *C. 2-fasciatus* F. (p. 425): 76. *C. 2-fasciatus* F. 1781. Sehr häufig im Verbreitungsgebiet, variabel in d. Größe, beständig in d. Zeichn. Die 2 Makeln des Hlssch. fehlen zuweilen oder sind selten verbunden. Suffr. hat die Sp. in Mon. XI. p. 169 umfassend beschr. p. 425—426 (zahlr. Fundorte in Kamerun; Span. Guinea, Prinzeninseln; S. W. Albert Njansa, Undussuma 1050 m; Span. Guinea: Nktolentangan; Aschanti-Gebiet; Sierra Leone, Aschanti: Axim). 77. *C. rutiliventris* Suffr. p. 426 (Cap). In diese Gruppe gehören wohl noch *C. gratiosus* Suffr. (Caffrar.); *C. leoninus* Suffr. (Sierra Leone), *C. candèzei* **nom. nov.** = *ellipticus* Chap. 1876/77 (Abess.). — 78. *C. Lowii* Suffr. hat ziemlich groß. afrik. Verbreitungskreis, auch in Vorder-Indien heimisch. Suffr.'s *Low.* u. *Low.* var. b gehören zu den dunkelsten Formen. Fig. 75 u. 76. Hlssch. mit 2 groß. Makeln beiders.; Flgld. schwarz mit schmalem Randsaum der vor der Mitte beginnt, hinten ein wenig breiter ist, aber die Naht nicht erreicht. Die helle Färb. dringt auf den Flügeld. vorwärts, löst sie vorn in 2 große Makeln auf, während der hinter der Mitte gelegene schwarze Teil eine breite Binde bildet Fig. 77 u. im weiteren Fortschritt Fig. 78: **ab.** *plebejus* **n.** p. 427 Fig. 77/78 (häufigste Form; weitere Teilung der vorderen Makel = *obesus* Suffr. var. b Hlssch. ohne Makeln. Fig. 79. Die Flügel tragen hinten 2 größere, vorn seitlich zwei schmale u. in der Mitte dicht am Hlssch. zwei kleinere runde Makeln, Fig. 80: ab. *bipuncticollis* Ws. u. schließlich die ganz helle Form *obesus*, bei der die Makeln klein sind u. das Halsschild keine Makeln besitzt. Schriftliche Mitteilung Wses. an d. Verf. bez. des *obesus* p. 426 in Anm. Zahlr. Fundortsangaben für die einzelnen Formen p. 427—428. *obesus* Kopf Fig. 11.

— Verwandte von *C. callias* Suffr. (p. 428). 79. *C. callias* Suffr. tritt wie *C. bifasc.* Kopf Fig. 12 in Afr. an Individuenzahl häufiger auf. Zeichnungsprinzip bei allen Formen einfarbig rote Halssch.; Flglzeichn. stahlblau oder schwarzblau, niemals tiefschwarz. Fig. 87—89: Nominatform: 2 stahlblaue Querbinden von verschiedener Form u. Ausdehnung; an der Naht vorn mit oder ohne dunkl. Streif. Nur die Naht dunkel gesäumt u. je 2 längl. Makel seitlich: ab. *Sheppardi* Jac. p. 429 Fig. 85 hierzu auch 84 (Nahtsaum fehlt, Fig. 86, Übergangsstück von Lewa, Bondei, Deutsch-Ostafr. Schultermakeln in weiterer Ausdehnung die Flgldecken einnehmend, Mittellinie hinten dunkel, hinten etwas breiter, 2 runde Makel in der hinteren Flgl.-Hälfte. Weitere Aufhellung bei **ab.** *subincredibilis* **n.** p. 429 Fig. 83 vorn seitl. 2 kleine Schultermakeln, auch diese schwinden, also ganz helle Form: **ab.** *incredibilis* **n.** p. 429 Fig. 82. Fig. 84 ist hell u. hat nur je 1 kleine Schultermakel u. je 1 kleine in der hinteren Flgl.-Hälfte. — Fig. 90 ab. *chalbeiformis* Suffr. (Flgld. dunkel bis auf die nierenförm. Flecke des Hrandes). Stellt eine sprunghafte Färbungsveränderung der Nominatform ohne Übergangsform dar. ab. *histrio* Ws. ist wie *chalybaeipennis* gezeichnet, die Useite ist schwärzlich, der letzte Bauchring u. das Pygidium ziemlich breit rotgelb gesäumt. Zahlr. Fundortsangaben für die einzelnen Formen. 80. *C. haemorrhous* Suffr. (ähnelt flüchtig betrachtet den ab. *chalybaeipennis* u. *histrio* des *C. callias*, schlanker, tiefschwarze Flgld., schwarz. Hleib, mehr gelbl., nicht rostrot. Zeichn.) p. 430. 81. *C. Sacchi* Jac. 1898/99 p. 431 (Abess.: Harrar; Lago Bass. Narok in d. Gebirgsgegend des Mku-Randes im nordwestW. Brit.-Ostafr.). In diese Gruppe gehören wohl noch *C. senatorius* Suffr., *hottentota* Suffr. u. *cyclophorus* Suffr. alle 3 aus Caffraria, *C. alluaudi* Jac. 1897 v. Guinea, *vittiger* Suffr. v. Kapland u. Arussi, Gestro 1895 v. Gallaland) p. 431. — Verwandte von *C. bistripustulatus* Suffr. (p. 431): 82. *C. bistripustulatus* Suffr. Charakt. des Ex. vom Cap p. 431; 83. *C. scabiosus* **n. sp.** (Untersch. von vor.) p. 431 (Transvaal: Lydenburg); 84. *C. aduanus* **n. sp.** (*C. Livingstoni* Jac. am nächst., aber gelbe Kopfzeichn., anders skulpt. Flgld. u. stahlbl. Zeichn. Kopfzeichn. Fig. 91 ♂, 92 ♀. Eigenartige Wirkung durch die gelbe Färbung mit stahlblauer Zeichn., vollkommen der des *callias* gleichend) p. 431—433 (Erytrea: Adua XI.; Abess.: Flußgeb. des Abai). Nebeneinanderstell. der Hauptkennzeichen von *C. bistrip., scab.* Liv. u. *aduanus* p. 432. — Verwandte von *C. oblitus* Er. (die Vertreter sind schlanker als die vorig.) (p. 433). Die Vertreter der *obl.*-Gruppe sind im westl. Teile, die des *bistrip.* im östl. Teile des äthiop. Gebietes heimisch. 85. *C. oblitus* Er. p. 433 (Senegal). 86. *C. oricola* **n. sp.** p. 433—434 (Belg. Kongo: Banana-Boma); 87. *C. tritransversatus* **n. sp.** (Hlssch. vorn mit großer Quermakel, je eine große nierenförm. Makel an d. Basis [aus 2 Makeln gebildet]. Diese selbst schmal, schwarz und eine große gemeinschaftl. Makel auf der Naht schwarz mit bläulich. Metallschimmer Fig. 93), **var.** *achrustigma* **n.** (Makel auf d. Halsschild schwach braun; die Makeln am Basissaum haben sich in je 2 kleine schwarze Makeln geteilt, davon je 1 am Rande, ebenso die vor der Spitze gelegene Makel Fig. 94) p. 434—435 (Togo: Bismarckburg X.—XI.; var. *achr.* von Kisantu, Kongo). Gegenüberstellung der Hauptmerkmale von *C. obl., oric.* u. *tritransv.* p. 435. 88. *C. evanescens* **n. sp.** p. 435—436 (Deutsch-S. W.-Afr.: Okahandja). — 89. *C. dimor-*

phistirus **n. sp.** (Halssch. gelbrot glänzend mit 2 querovalen auf d. Mitte der Scheibe etwas vom Seitenrande entfernt liegend. schwarzen Makel Flgld. mit dunkler Kreuzzeichn. mit 4 gleich großen Makeln d. Grundfärb. Fig. 95 ♂, Halssch.-Flecke wie vorher; Flgl.-Basis sehr schmal schwarz u. damit zusammenhängend je eine schmale Schultermakel, schwarze Nahtbinde nach hinten schmäler Fig. 96 ♀) p. 436 (N. Galla!and: Adis-Abeba). — Verwandte von *C. nigrosuturalis* Jac. (p. 436): 90. *C. nigrosuturalis* Jac. 1897 von Mashonaland mit *C. nigr.* **ab.** *gracilentus* **n.** p. 436—437 ♂ (Tanganyika-See). Hierher wohl noch *C. gurra* Gestro von Somaliland p. 437. — Verwandte von *C. Kersteni* (p. 437): 91. *Kersteni* Gerst. Gerst. 1871 (Mombasa, Brit.-Ostafr. auch in Deutsch-Ostafr.: Usambara u. Tanga) Beschr. In die Nähe gehören ferner noch: *C. atrocinctus* Jac. 1897 von Eastcourt, Natal, *C. Peringueyi* Jac. 1895 v. Natal; *C. nigrofrontalis* Jac. 1898 v. Eastcourt, Frere, Natal; *C. africanus* Jac. 1895 v. Natal. — Verwandte von *C. flavago* Suffr. (p. 437): 92. *C. flavago* Suffr. v. Kapland p. 437; 93. *C. quadrilunatus* zitiert p. 437. 94. *C. Hildebrandti* Har. 1880 von Sansibar; D.-Ostafr., Nyassa-See, Rukwa-Langenburg; aus einem Papyrus-Sumpf, südöstl. v. Kilimandjaro (besonders groß u. stark gewölbt. Hlssch.); Lewa-Hale, Bondi, D.-Ostafr.; Djipe-See, Ostafr.) p 438 Fig 97—99 mit interess. Zeichn.; 95. *C. angolensis* Er. 1843 (Angola) = *atromaculatus* Jac. 1895 (Sierra Leone). Zu dieser Gruppe gehören jedenfalls noch: *C. mashonanus* Jac. 1901 [Zambesia: Salisbury), *C. flavofrontalis* Jac. 1904 (S. Afr.); *C. sexplagiatus* Jac. 1904 (P. Z. L. Lond. 1904 P. 1 p. 246 t. 17 f. 4: Zambesia: Salisbury), *C. plagiatus* Chap. 1876/77 (Abess.: Ainsaba). — Verwandte von *C. gemmatus* Suffr. (p. 438): 96. *C. gemmatus* Suffr. vom Kap p. 438; *C. diadema* **n. sp.** (Hlssch. schwarz mit hellem Rand, Flgld. an d. Basis schwarz, zwei breite Querbinden, deren hintere bis an den Seitenrand geht, seitl. schmale Verbind. d. Binden mit d. Basis. Rand zum teil hell; kleine (6-)fenster-Bildung) p. 438—39 Fig. 100; die Mittelbinde löst sich auf der Flgld.-Mitte auf Fig. 101: **ab.** *conjunctus* **n.** p. 439 (beide aus S.-Afr.: Orlog River). Forceps von *C. gemmatus* Fig. 103, desgl. v. *C. diadema* Fig. 102, Beschr. ders. p. 439—440; 98. *C. Wiedemanni* Suffr. v. Kapl., Kopf Fig. 8, 1 Ex., welches auf jed. Flgld. zw. d. Mittel- u. Randfleck noch ein freistehendes, rötl. Fleckchen zeigt p. 440; 99. *C. capensis* Har. ♂ vom Kapl. p. 440; 100. *C. Graueri* **n. sp.** p. 440—441 Fig. 104 (eigenart. wappenart. Zeichn.) (N. W. Tanganyika-See). 101. *C. mirabilis* Suffr. v. Kapl.; hierher gehören noch: *C. meridionalis* **nom. nov.** = *C. capensis* Jac. 1904 (Kapl.) u. *C. gorteriae* L. 1763 (Liter.) (Kapl.). — Verwandte von *C. smaragdulus* F. (die Vertreter sind durch vollkommen grüne oder blaue Färb. kenntlich, einige Spp. außerdem durch gelbl. bis rötl. Zeichn. d. Flgl. u. das Halssch. ausgezeichnet (p. 441): *C. smaragdulus* F. (= *aggregatus* Jac. 1897) nebst ab. *guineensis* Ws. Literat. p. 441—442 (Guinea, Sierra Leone); 105. *C. lasureus* **n. sp.** (auffällig bei dieser u. den folg. sind die in den Augenausbuchtungen liegend. habkugel. Erhebungen, welche mit ihren glatten Oberflächen absolut von der übrigen Struktur abweichen u. auch anders gefärbt sind. Auch in abgeschwächter Form schon bei *smaragd.* vorhanden) p. 442 (Togo: Bismarckburg); 106. *C. pyrrhocnemis* **n. sp.** (Gegenüberstellung der Hauptmerkmale von *C. smaragd.*, *C. pyrrh.* u.

C. las.) p. 442—443 (Kongogeb.: Kisantu). 107. *C. conspersus* Suffr. = *atrocoeruleus* Jac. 1895. Beschr. d. Färb. der Ex. p. 443—444 (Kaffernland, Kapl.); 108. *C. malvernensis* Jac. 1901 p. 444 (Natal, mit deutl. Bronzeschimmer). In diese Gruppe gehören ferner: *C. metallescens* Suffr., *C. mundus* Suffr., beide von Caffrar. u. *C. latipennis* Jac. von Afr.: Kopf Fig. 13 Rondeburg? p. 444. — 109. *C. ruficornis* Suffr. von Port Natal p. 444. — Verwandte von *C. pudibundus* Chap.: 110. *C. pudibundus* Chap. (Abess.), *C. pud.* **ab.** *Steudneri* **n.** (weicht in d. Färb. von der Nominatform ab) p. 444 (Abess.). Verwandt sind damit *C. linearis* u. *C. suturellus* Suffr., beide von Caffr. p. 444. — Verwandte von *C. gilvipes* Suffr. (p. 444): 111. *C. gilvipes* Suffr. vom Kapland p. 444, Kopf Fig. 14. Mit *C. gilvipes* sehr nahe verw. sind: *C. obscurellus, atratulus* u. *sericinus* alle 3 von Suffr.; erstere von Caffr., die beiden letzt. vom Kapland p. 445. — Verwandte von *C. punctatissimus* Suffr. (p. 445): 112. *C. punctatissimus* Suffr. Bogos, Abess. Sonstige Verbreit. Hierher gehört ferner wohl noch *C. liturellus* Suffr. von Caffrar. p. 445. — Verwandte von *C. araticollis* Chap. (die Vertreter dieser Gruppe sind leicht kenntlich an den starken Längsfurchen des Halsschildes. Bei d. ♂♂ sind die Vschienen leicht gebogen u. innen erweitert; Augen groß u. tief ausgerandet; ihre ober. Innenränder sehr stark einander genähert) (p. 445): 113. *C. araticollis* Chap. Zansibar; Delagoa Bay; Momba, D.-Ostafr.; Beschr. d. Färb. der Ex. Ein Stück vom unteren Rovuma hat einfarb. hellrote Flgld. usw. u. wird **ab.** *claripennis* **n.** genannt p. 445. 114. *C. natalensis* Jac. 1897 (P. Z. S. Lond. 1897, 255 t. 17 f. 8) von Natal u. Transvaal. Vielleicht nur eine sehr ausgez. Form d. *C. arat.* p. 446; 115. *C. Hofmanni* Ws. von Ikutha, Br.-Ostafr. an d. schwarz. Längsbinden leicht kenntlich, ähnl. gezeichnet ist auch *C. sinuatovittatus* Jac.; *C. moliroensis* **nom. nov.** pro *C. strigicollis* Jac. 1900 nec Suffr.; 117. *C. procerulus* **n. sp.** (*mol.* nahe; Unterschiede) p. 446 (Deutsch-Ostafr.: Litema-Berge, Kilimandjarogeb.). In diese Gruppe gehört noch *C. sinuatovittatus* Jac. von Delagoa-Bai. — In keine der genannten Gruppen gehören folgende äthiop. Formen: *C. corpulentus* Ws. 1903 (= *clytroides* Jac. 1895) vom Kongo; *C. ornaticollis* Jac. 1900 v. der Delagoa-Bai; *C. Rotaschildi* Jac. 1907 v. Brit.-Ostafr.; *C. flavoornatus* Jac. 1900 v. Zambesia; *C. specularis* Suffr. vom Kapl.; *C. aerifer* Ws. (in Sjöstedt 1909 mit Abb.) vom Kilimandjaro; *C. tropicus* Jac. 1894 (Kuilu); *C. V-nigrum* Jac. 1900 von Zambesia; *C. strenuus* Péring. 1892; zweifelhafte Sp. v. Ovampoland u. *C. Klugi* Wiedem. 1823 vom Kapland. Also 117 gezählte Spp., dar. 30 n. spp., 20 n. aberr., 2—13 n. varr., 3 nom. nov. — *Cr.* Beitrag zur Kenntnis der Spp. 3 **n. spp.**, 1 **n. var.**, 9 **aberr. Breit.**

Dercetes Clark (A. N. H. s. 3 (15), 1865) nec *Dercetis* Harold, Cat. XII, No. 3595, der ältere Namen für *Antipha* Baly (A. N. H. s. 3 (16) 1865, 251) nec *Anthipha* Harold, Cat. XII, 3592, wurde bereits von Jacoby, Entom. vol. 25, 1892, 262 berichtigt. Er hat dabei übersehen, daß die Spp. *D. bifasciata* Clark 1895 u. *Antipha bifasciata* Jac. 1884 kollidieren. Für letztere führt **Weise** p. 39 den Namen *D. taeniata* **nom. nov.** ein.

Desmonota crenulata Boh. (1862) = *D. salebrosa* Boh. (1850). **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 25.

Deuterocampta. Autor nicht Er. 1847, sondern Chevr. Dict. univ. IV, 1844, 715. **Weise** p. 38.

Diabrotica. **Weise** bringt p. 40 eine Reihe von neuen Namen, ohne sie aber durch nähere Bezeichn. als solche zu kennzeichnen, wie es auf früheren Seiten seiner Publ. geschah: *D. subcincta* (eine aberr. zu *puella* Baly 1886) **nom. nov.** pro *cinctella* Harold, Mitth. München 1877 p. 110 (nec Chevrolat 1844); *D. subcincta* **nom. nov.** pro *alternata* Bowd., Canad. Entom. 1911 p. 415 (non Baly 1886); *D. Clarki* **nom. nov.** pro *Clarkella* Baly, Proc. 1889 p. 93 (nec Baly 1859 = *amoena* Dalm.); *D. crucigera* **nom. nov.** pro *cruciata* Baly, E. Monthly Mag. 1889 p. 253, nach Gahan wahrscheinl. eine aberr. von *Borrei* (nec Jacoby 1887); *D. amazona* **nom. nov.** pro *simulans* Baly, Proc. 1889 p. 524 (nec Baly 1886); *D. tropica* **nom. nov.** pro *suturalis* Baly, Trans. 1865 p. 348 (non Olivier 1791); *D. tibiella* **nom. nov.** pro *tibialis* Baly, Trans. 1890 p. 79 (nec Jacoby 1887). Für *D. Theimei* Baly, Journ. Linn. Soc. 1886 p. 231, sowie *D. Theimei* Jac., Biol. Centr.-Amer. VI, 1, 1887 p. 534 u. *Theimi* Gahan, Trans. 1891, 421 ist zu lesen *Thiemei*, da der bekannte Berliner Sammler Thieme heißt. Leider fehlt ein Reisebericht von ihm über seine columbische Reise. — *D. balteata* = Belted Cucumber Beetle. Überwinterung. **Sell.** — *D. vittata* Fabr. Striped Cucumber Beetle. **Lowy.** Bekämpfungsmittel: **Howard.** — *D. vittata* u. *duodecimpunctata.* **Carsner.**

Diorhabda elongata Brullé auf *Atriplex hiemalis* in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *D. Fischeri subnigra* stellt in Jacobs., Käf. Rußl. Taf. 59 Abb. 32 einen echten *Bruchus* dar. **Weise** p. 41.

Discomorpha transfuga (p. 82) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 92.

Donacia clavipes F. Da, *impressa* Payk. Da, *simplex* F. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *D. latonae* (p. 74) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 92.

Donacocia aenea (p. 12 und [als *Donacia*!] p. 51) Bayern. *D.* scheint **nom. nov.** für *Donacia* auct. zu sein. Die Sp. wird zu „*D. discolor*" gestellt, danach wäre *Donacocia* gleich *Plateumaris* Ths. 1859 u. hätte die Priorität. **Strand** (Gistel) p. 92.

Doryphora figurata (p. 39) Brasilien. **Strand** (Gistel) p. 92.

Edusa Chap. Gen. X, 1874, 307 non Lefèvre im Eumolp. Cat. 1885, 112 in *Edusia* umgeändert wegen *Edusa* Albers 1860 (Moll.). Im neuesten Katalog von Clavareau finden wir *Edusella.* Alle diese Änderungen sind überflüssig wegen *Edusa* Chevrolat, Dict. univ. V, 217 (Type *Colaspis varipes* Latr. [Boisd.]). *Edusa* Albers ist umzunennen. **Weise** p. 38.

Eugenisa siehe *Calaspidea.*

Exora Chevr., Dict. univ. V, 1844, 545 ist der älteste Name für *Malacosoma* Chevr., l. c. VII, 1846, 605 (nec Hübner), *Exosoma* Jac. 1905 u. *Malacodera* Bedel 1905. **Weise** p. 38.

Galeruca interrupta Ol. sehr zahlr. auf *Rumex acetosella* am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. — *G. melanocephala* Ponza. Nach Angabe der gebräuchlichen Faunen selten. **Urban** erwähnt in **Hubenthal** (4 No. 58) verschiedene Fundorte. — *G. pomonae* Scop. unter angeschwemmten Holzstückchen am Strande von St. Raphaël. **Rapp** p. 49. — *G. viburni* liegt gegen 3 Wochen zusammengekrümmt im Kokon. **Weber** p. 13.

Galerucella calmariensis L. in Albaron, von belaubten Ulmenzweigen. **Rapp** p. 48. — *G. lineola* F., *calmariensis* L., Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *G.* im Retyezát: *lineola* F. 600 Mont., *tanaceti* L. 600—1100. Mont. Alp. **Szilády** p. 172.

Gastriodea-Spp. im Retyezát: *G. viridula* Deg. 1100—1700, *polygoni* L. 600. **Szilády** p. 172.

Genioctena (recte (?) *Gonioctena*) *aucupariae* (p. 13) Steiermark. Dazu var. *Jenisoni*. **Strand** (Gistel) p. 92.

Gynandrophthalma aurita L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *G. alpigena* (p. 8) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 92.

Haltica oleracea L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *H. oleracea* L. im Retyezát, 700—1100, Mont. Subalp. **Szilády** p. 172. — *H. ampelophaga* Guér. bei Agay auf Gesträuch. **Rapp** p. 50. — *H. sinuata* (p. 52) München, *fugax* (p. 88) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 92.

Haltitarsus Berthold, Natürl. Fam. des Tierreiches, Weimar 1827, 101 für *Dibolia* Latr. 1829 (8. Fam. Illigers) zu gebrauchen. **Weise** p. 39.

Hazisia **nom. nov.** pro *Hazis* Muls. Spec. 1851, 1001 nec *Hazis* Blanchard 1840 [Lep.]. **Weise** p. 38.

Hermaeophaga mercurialis F. auch bei Teschen, Konskauer u. Boguschowitzer Wald. **v. Wanka, Th.** p. 281.

Hilarocassis albida Germ. (1824) steckt im Mus. Stockholm wie im Mus. Berol. als *Physonota bicostata* Boh. 1854. **Weise.**

Himatidium rubiginosum von Panama: Veiugua, nicht Bolivia, wie Bohem, Monog. Bd. IV schreibt **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 24. — *H. sanguineum* Champ., B. C. Am. Col. IV, 2 p. 132 t. XIII f. 22 aus Costa Rica = *H. rubiginosum* p. 24.

Hispa testacea L. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf *Cistus*. **Rapp** p. 49.

Hispella atra L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Hoplionota 1 **n. sp.** + 1 **n. subsp.** **Spaeth** (1) (Madag.).

Horatopyga Stål 1858 = *Iscadida* Chevr., Dict. univ. III, 1843, 655. **Weise** p. 39.

Hybosa siehe *Asteriza*.

Hydrothassa hanoverana F. f. *germanica* Ws. Stahnsdorf (Wagner, E. Mitt. 1917, 273) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *H. aucta* F. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *H. aucta* F. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365.

Labidostomis centromaculata von Oristano. **Krausse** (1) p. 121. — *L. cyanicornis* Germ., *taxicornis* Fabr., *humeralis* Schneid., *lucida* Germ. var. *axillaris* Lac., wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 63—64.; *L. tax., cyan.* u. *luc.* var. Vogesenrandzone p. 92. — *L. longimana* L. im Retyezát, 600—700. **Szilády** p. 172.

Lachnaea longipes F., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 63.; in der Vogesenrandzone p. 92.

Lema atra (p. 15 u. 33) München. **Strand** (Gistel) p. 92. — *L. lichenis* Voet., *melanoplus* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177. — *L. melanopa* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *L. puncticollis* Curt., Jungfernheide (Wendeler), für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,**

Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *L. septentrionis* Wse. im Retyezát, 800. **Szilády** p. 172.

Lina alnetorum (p. 8), *custodians* (p. 30) beide von Bayern. **Strand** (Gistel) p. 92.

Lochmaea capreae L. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Longitarsus (7. Fam. Illigers) statt Latr. 1829 ist Berthold, Natürl. Fam. des Tierreiches, Weimar, 1827 zu setzen. **Weise** p. 39. — *L. anchusae* Payk., Leipe-Spreewald VII. 14 (Wendeler); *L. apicalis* Beck., Golm (Wagner, E. Mitt. 1917, 273), Falkenhagen (Wendeler), *L. symphyti* Hbst., Finkenkrug (Schirmer, D. E. Z. 1917 p. 346, für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *L. apicalis* Beck im Retyezát, 700. **Szilády**, p. 172. — *L. atricillus* L., *melanocephalus* Deg., *exoletus* L., *pellucidus* Foudr. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *L. candidulus* Foudr. auf Wiesen bei St. Martin de Vésubie. **Rapp** p. 51. — *L. Hubenthali* v. Wanka. Umgebung von Teschen; *L. pulmonariae* Wse. u. *symphyti* Heik. (false *aeruginosus* Foudr.) beide bereits von Kolbe als für das Gebiet neu bezeichnet, daneben v. *luctator* Wse., diese für die Fauna neu; *L. rubiginosus* Foudr. um Teschen, selten. **v. Wanka, Th.** p. 281. — *L. nigerrimus* Gyll. im Anspülicht der Moore Norddeutschlands. Vermutlich Lebensweise nach Art mancher *Staphyl.* ganz versteckt unmittelbar über der Oberfläche des Wassers in den nassen Pflanzenpolstern. **Künnemann** in **Hubenthal** (6 No. 82) p. 350. — *L. tabidus* F. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 50. — *L. valligenus* (p. 87) Westschweiz. **Strand** (Gistel) p. 92.

Luperus-Spp. im Retyezát: *L. flavipes* L. 1400 Mont., *viridipennis* Germ. 1100 bis 2100. **Szilády**, p. 172. — *L. longicornis* F. Da, *flavipes* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *L. xanthopus* Schrank im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366.

Malacosoma lusitanica L. u. *collaris* Hum., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 64.; *M. lusit.*, Vogesenrandzone p. 92.

Mantura rustica L., Umgebung von Eisleben, III. 13. **Feige, C.**, p. 208, Helfta, 12. II. 13, Rotenschirmbach, 12.

Melasoma Fall von mit pigmentierten Narbenstreifen geheilten Flgldeckendefekt. **Weber** p. 11. — *M. aenea* L. u. *populi* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *M. populi* ein ♀ lebte noch nach der Aufnadelung 4 Mon. im Kasten. **Weber** p. 18. — *M. aenea* L. im Retyezát, 600 Mont. **Szilada** p. 172. — *M. populi* L. in Mazedonien nur selten auf Pappeln (*Populus pyramidalis* u. *alba*), häufig dagegen auf *Salix fragilis* L. u. *viminalis* L.; *M. XX-punctatum* Scop. auf der Bruchweide im VI beobachtet, kein einziges Ex. der Elterntiere, die bei uns bis in den Sommer hinein bei den Tochterkäfern bleiben. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 411. — *M. tremulae.* Die bei der Entwicklung ausgeschiedene Kohlensäure. **Weber** p. 15. — *M.*-Formen von P. Schulze cf. Bericht f. 1915 p. 306. Deutsche Entom. Zeitschr. 1915 p. 83 nicht p. 81.

Melixanthus Suffr., die äthiopischen Vertreter. **Reineck** p. 447—451. Verwandte von *M. junctus* Ws.: 1. *M. junctus* Ws. 1910 durch den Bau des Kopfes ausgezeichnet. Ws.'es Angabe. Zeichn. (dunkel bis hell) p. 447 Fig. 105—107 (Kamerun: Mundame; Togo). 2. *M. polyhistor* Suffr. (= *mandibularis* Jac.) vom Kap; ab. *mandibularis* Suffr. nicht im Mus. Berl. p. 447; 3. *M. ar-*

matus Jac. 1897 (Niger-Benué Exp., Congo da Lemba). Färb. p. 447—448. — Verwandte von *M. W-nigrum* Suffr. (p. 448): 4. *M. W-nigrum* Suffr. von Kamerun: Duala, Jaunde; Guinea. Farb. der Ex.; 5. *M. Conradti* **n. sp.** (2 kleine Makel vorn auf d. Halssch., 2 an der Flgld.-Seite nahe der Basis; Fig. 108 erstere erweitern sich, letztere strecken sich, Fig. 109, eine Verbreiterung der Flecke, macht die Flgld. mit Ausnahme des Randes schwarz, gleiches gilt v. Halssch., daß nur vorn einen medianen Kerb erhält u. am Hinterrande 2 helle kleine Flecken, das Ganze ähnlich einer Gesichtsmaske, ohne Nase u. Mund, Fig. 112 p. 448—449. Fig. 108—112 (Togo, Bismarckburg; Span. Guinea). 6. *M. Sjoestedti* Ws. p. 449 ♂♀ (Meru-Niederung, Ngare na nyuki). In diese Gruppe gehört ferner noch *M. vittulatus* Ws. 1909 (in Sjöstedt mit Abb.) u. *M. trivirgatus* Thoms. 1858 (Gabun). — Verwandte von *M. Raffrayi* Chap. Beschr. usw. (Sansibar), **ab.** *maritimus* **n.** nennt Reineck die hellste Form von Sansibar p. 449. 8. *M. convexior* **n. sp.** (in d. Zeichn. dem *C. hottentotta* Suffr. ähnlich, doch kurz oval, hell. Schild, anders gezeichn. Pygid. u. Färb. d. Useite) p. 450 (Delagoa-Bai). 9. *M. pilosiventris* **n. sp.** (Halssch. mit 2 großen in d. Mitte leicht eingeschnürten schwarzen Längsmakeln, welche von der Basis bis dicht an d. Vrand reichen, der Randsaum bleibt frei. Flgld. mit Quermakeln der Basis. Querbinde im hinteren Teil. Über die Flgld.-Mitte ein ovaler rotbrauner Fleck mit schwach gezackt. großer Rande) p. 451, Fig. 113 (1) **ab.** *corticina* **n.** (oseits schwarz, nur Hlssch.-Rand schmal rotbraun. Schildchen schwarz mit sehr kleinem rotbraun. Fleck vor d. Spitze) p. 451 Fig. 113 (2) (Abessin.). — In die Gruppe gehört ferner noch *M. adumbratus* Chap. 1876/77 (Abessin.). — In keine der vorlieg. Gruppen gehört *M. immaculatus* Linell 1895 aus Somaliland p. 451. — Also: 9 Spp., dar. 3 neue u. 3. aberr.

Mesomphalia (jetzt *Pseudomesomphalia*) *costaricensis* Champ., B. C. Am. Col. II, 2 p. 140 t. VI p. 4 aus Costa Rica = *M. cucullata.* **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6, Heft 3/6 p. 24. — *M. cucullata* von Panama: Veragua, nicht Bolivia, wie Bohem., Monogr. Bd. IV schreibt, p. 24. — *M. sublaevis* Boh. ist eine echte *M.* von Spaeth in Cat. Col. Junk irrig zu *Pseudomesomphalia* gestellt, ist *M. turrita* Ill. u. *sexmaculata* Boh. sehr ähnlich usw, p. 26. Sehr ähnlich ist *M. subnitens* **n. sp.** (Vergl., Untersch.; 19×16,5 mm) p. 26 ♂ (Brasil.). — *M.*-Spp. Synonyma. *M. modica* Boh. (1850) = *M.* (*Pseudom.*) *antiqua* Sahlb. (1823); *M. pubipennis* Boh. ist syn. zu *M.* (*Ps.*) *asema* Boh.; letzt. hat die Priorität; *M. bicolorata* Boh. gehört als Syn. zu *Zatrephina sexlunata* Klug. var. *haematina* Boh.; *M. consobrina* Boh. (1850) ist auf 1 Ex. v. *Pseudom. conspersa* Germ. (1824) aufgestellt, bei welch. die schwarzen Grübch. der Flgld. sehr spärlich u. fast verloschen sind, p. 30.

Oedionychus phyllophila (p. 26) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 92.

Orestia styriae (p. 18) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 92.

Orina. Zeit des Ausschlüpfens der Larve. **Weber** p. 1. Cf. Übersicht (Ausschlüpfen p. 63). — *O.*-Spp. im Retyezát: *O. tristis* F. 700. Mont. Alp., *intricata* Germ. 1000, *v. Anderschi* Duft. 800—1500, *viridis* 2050—2100, *vir.* var. *lugubris* Wse. 1900, *virgula* Germ. 800—1000, *plagiata* Suffr. 1900, *cacaliae* Schrk. 1100 bis 1960, *cac. senecionis* Schm. 1100—1500, *speciosissima* Scop. 800—1100. **Szilády** p. 172.

Orsodacne cerasii L. im Retyezát, 1000—1100, Mont. **Szilády** p. 172.

Pachnephorus campestris (p. 18) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 92.

Pachybrachys tesselatus Oliv. als Seltenheit auch in Deutschl., bisher nur von Eiche bekannt; dagegen kommt *P. picus* Ws., um den es sich hier nicht handelt, an Eiche u. Rose vor. Tiere sehr scheu, lassen sich beim Herankommen sofort fallen. Üsküb, Mitte V, auf Rosen. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 381. — *P. fera* (p. 71) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 92. — *P. haliciensis* Mill. im Retyezát, 700. **Szilády** p. 172.

Pandona Chevr. Dict. univ. XI, 1847, 437 pro *Pandora* Chevr. Dict. univ. III, 1843, 656 (nec Eschsch.). **Weise** p. 39.

Phaedon laevigatus Duft. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *Ph. nigromaculatum* Redt. in Hügel, Kaschmir IV, 1848, 562 gehört nach d. Beschr. zur Gatt. *Coenobius* bei den *Cryptocephalinae*. **Weise** p. 39. — *Ph. pyritosus* Rossi. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 365. — *Ph. gisteli* Dej. [i. l.?] (p. 46) Chile; *nasturtii* (*Alitene* Gistel) (p. 19) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 92.

Phygasia Jacobyi **nom. nov.** pro *Ph. basalis* Jac., Stett. E. Zeitg. 1903 p. 304 (nec Weise, D. E. Z. 1902 p. 302). **Weise.**

Phyllotreta Hochetlingeri **Fleischer** siehe Ber. f. 1917. Der Fundort heißt Zagreb bei Samober (Zagrab Sambor ist ein Druckfehler). Hat den Habitus der *Phyll exclamationis* Thunb., aber wegen des auffallend großen Halsschildes mehr an *Phyll. austriaca* Heik. erinnernd. — *Ph. sinuata* (p. 13) Bayern. (*sinuata* ist auf alle Fälle vergeben). Bei der Deckenbinde muß es wohl eher verschmälert als erweitert heißen. **Strand** (Gistel) p. 92. — *Ph. flexuosa* Illig., *nemorum* L., *atra* F. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Physonota bicostata Boh. siehe *Hilarocassis*; *Ph. maculipes* Boh., Typ. im Mus. Berol. ist das ♀ von der gleichzeitig. beschr. *Phys. plana* Boh., beide wurden von Hoffmann (nicht Hoffmansegg) bei Bogota gesammelt. **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 p. 31.

Phytodecta-Spp. im Retyezát: *Ph. pallida* L. 600—1400, *vitellinae* L. 700—1100. **Szilády** p. 172. — *Ph. 5-punctata* F. Da, *vitellinae* L. (Da) F. [nicht P.] im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Plagiodera versicolor Laich., Leipe-Spreewald VII. 14 (Wendeler).; für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *Pl. versicolora* Laich., im Retyezát, 800. **Szilády** p. 172.

Plateumaris discolor Panz. Da, *impressa* Payk. Da, *simplex* F. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 177.

Platyauchenia limbata Sturm. muß dem älteren Namen *Latreillei* Cast. weichen. *P. Deyrollei* Baly u. *titubans* Dohrn gehören zu ders. Sp. als Aberr. mit mehr oder minder ausgebildeter gelb. Querbinde in d. Mitte der Flgld. **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 3/6 p. 24.

Platyphora [**n. g.** 1857] Typ. *Doryphora histrio* (p. 52). Für *Pl.* Verr. 1877 schlägt Strand den Namen *Platyphorella* **nom. nov.** vor. **Strand** (Gistel) p. 92.

Podagrica malvae mit ab. *nigerrima* Wse. auf blühenden Stauden im Lagunengebiet von der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Poecilaspis-Spp. Synon. usw. **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Heft 3/6 p. 31: *P. pardalina* Boh. ist d. ♀ zu *P. ornata* Boh.; *P. macularia* Boh. ist nicht, wie Burm. will, eine Unterform v. *P. bonariensis*, sondern eine gute Sp.,

dagegen gehört *P. intricata* als Form zu *bon.*, *P. Erichsoni* Boh. 1850 = *Zatrephina sexlunata* Klug (1829), desgl. *P. sexdecimmaculata* Boh. (1850) = *Zatr. sexlunata* var. *atroguttata* Boh. (1850); *P. anthracina* Boh. ist auf Ex. v. *P. rubroguttata* Boh. mit ganz schwarz. Flgld. begründet: Übergänge zw. beiden nicht selten; *P. impressa* Panz. (1798) u. *nervosa* F. 1801 betreffen dieselbe Sp.; *P. rubricollis* Boh. (1856) gehört zu *Nebraspis*, von ihr nicht spez. zu trennen ist *N. luteicollis* Spaeth.

Polychalca tuberosa **n. sp.** (10×6 mm; *P. bispinosa* Boh. verw. u. ähnlich, wie diese ob. u. unt. bronzegrün; Unterschiede). **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 3/6 p. 25—26 (Espiritu Santo). Untersch. von *P. laticollis* u. *bicornuta*.

Prioptera Hope 1840 als Synonym tritt hierzu *Basiprionata* Duponchel, Dict. univ. II, 1842, 489. **Weise** p. 37.

Pseudomesomphalia stolida **n. sp.** (von der sehr nahe verw. u. ähnl. *boliviana* Spaeth versch. durch die mehr bronzegrüne, bei *bol.* grünlichblaue Metallfärbung, kleinere Gestalt, kürzere greise Behaarung der Flgld. usw.). (16 mal 15 mm). **Spaeth,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 3/6 p. 26—27 (Kolumbien). *Ps. excelsa* **n. sp.,**(nach der Halsschildbildung zu den Spp. der *aenea*-Gruppe, vielleicht am nächsten mit *rubroreticulata* Boh. verw., 15×14 mm) p. 27—28 ♂♀ (Ecuador: Paramba). *Ps. Eurydice* **n. sp.** (15×14—17×15 mm; ohne nähere Verwandtsch., ausgezeichnet durch die dichte Behaarung d. Oseite) p. 28—29 (Peru: Chanchamayo): *Ps. amoena* **n. sp.** (*Ps. Rascoei* ähnl., etwas größer usw. 21×19 mm) p. 29—30 (Ecuador; als *duricoria* Boh. best., was eine falsche Bestimmung ist). *Ps. Kolbei* Spaeth ist eine *Neomphalia* p. 31. *Ps. Mellyi* Boh. aus Ecuador, nicht aus Mex. u. gehört zu den mit *Ps. Saundersi* Boh. verw. Spp.

Psylliodes (9. Fam. Illigers) statt Latr. 1829 ist Berthold, Natürl. Fam. d. Tierreiches Weimar, 1827 zu setzen. **Weise** p. 39. — *Ps. eubiotes* (p. 13) u. *brachybiotes* (p. 27), beide aus Bayern. **Strand** (Gistel) p. 92. — *Ps. affinis* Payk. Ex., bei dem die dunkle Färb. bis auf den 4. Zwischenraum übergreift usw. Es liegt dann leicht eine Verwechslung mit *circumdata* Redtb. nahe, die nach Schilsky in Norddeutschland gefangen ist, nach Heikertinger, in Reitt., F. Germ. V, 209 dort aber wahrscheinlich nicht vorkommt. **Künnemann** in **Hubenthal** (6 No. 851) p. 351. — *Ps. dulcamarae* Koch., Umgebung von Eisleben: Wormsleben, 17. VI. 13; 25. VIII. 15; Seeburg I. IV. 16 an Dulcamara. **Feige, C.** p. 208. — *Ps. marcida* Ill. im Dünensande, in der Camargue, Stes Maries. **Rapp** p. 46. — *Ps. napi* ab. *lunaria* Jacq. auf Wiesen bei St. Martin de Vésubie. **Rapp** p. 51.

Rhabdotilla Rosti Taf. 59 Abb. 16 in Jacobson, Käfer Rußl. wurde von Weise, Archiv 1912 p. 92 als *Leptosonyx 8-costatus* bezeichnet. **Weise** p. 41.

Sagra odontopus (p. 37) Java. (Schon Isis 1831, 309 beschr.); *cyanea* (p. 44) Senegal. **Strand** (Gistel) p. 92.

Sceloenopla Chevr., Dict. univ. XI. 1848, 411 für *Cephalodonta* Baly, Cat. Hisp. 1858, 124, ist durch die Typen *spinipes* F. u. *cardinalis* Dej. (Guér.) hinreichend gekennzeichnet; *C.* Chevr., Dict. univ. II, 1843, 272 ist nom. i. litt. **Weise** p. 38.

Sermyla halensis L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Sphaeratrix (**n. g.** 1857] [soll schon früher 1848 in d. Naturg. beschr. worden sein!]; *latrifrons* (p. 34) Fazoglou [am Ober-Nil]. **Strand** (Gistel) p. 92.

Sphaeroderma flaviventre **nom. nov.** pro *Sph. abdominale* Jac. Proceed. 1885, 736 (3. Nov.) nec Jac., Ann. Mus. Genova 1885 p. 51 (Juni). **Weise** p. 40.

Teinodactyla [*Longitarsus*] *bryozoa* (p. 24) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 92.

Theone [**n. g.** 1857] Typ.: *Galeruca silphoides* Dalm. p. 74 „Iberia? Caucasus?" Für *Theone* Desv. 1863 schlägt Strand *Theonioides* **nom. nov.** vor. **Strand** (Gistel) p. 92.

Thyanus [*Longitarsus*] *scutellata* (p. 24 u. 37) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 92.

Timarcha metallica Laich im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *T. nicaeensis*, Alterserscheinungen. **Weber** p. 19. — *T. tenebricosa* F. am Wege nach Besançon. **Rapp.** — *T. macropa* (p. 25) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 93.

Uroplata sesostris (p. 81) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 93.

Zygogramma ceris (p. 76) u. *tropica* (p. 84) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 93.

124. Lariidae.

Lariidae. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 7—8 Wch.; Samen, Leguminosen. **Weber** p. 16.

Acanthoscelides obtectus, ein neuer Schädling der Bohne. **Lo Priore.**

Bruchus [recte: ?*Bruchidius*] *umbellatarum* (p. 6) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 90.

Laria obtecta Say. Larve mit Ozellen, 3 Fußpaaren, mit langen Härchen, nach der 1. Häutung wurmförmig, fuß- u. augenlos. **Weber** p. 9. — *L. lentis* L. aus in Potsdam gekauften Linsen gezogen. **Wanach,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1918 p. 386.

Spermophagus sericeus Geoffr. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 50.

VII. Familienreihe **Rhynchophora.**

Rhynchophora excl. *Ipidae* von Dänemark: **Hansen.**

125. Aglycyderidae. 126. Proterrhinidae. Vacant.

127. Brenthidae.

Belopherini. Keine große Tribus; umfassen in d. Gen. Ins. 8 Gatt., wozu 1913 noch *Henarrhenodes* Heller kommt. Vergl. auch *Ectocemus* Pasc., *Hopliterrhynchus* Senna, *Belopherus* Schoenherr, *Desgodinsia* Senna, *Rhaphidorrhynchus* Schoenherr, *Epicoenoneus* Senna, *Anomobrenthus* Fairm, *Blysmia* Pasc. u. *Henarrhenodes* Heller. **Kleine** (**14**) p. 287—288. Ihr immer stärkeres Auftreten im Gebiete der Sundainseln u. Philippinen beweist, daß unsere Kenntnis von ihrem Umfange noch gering ist. Sie sind im Grundcharakter nicht so homogen, wie die *Arrhenodini* und es sind Übergänge vorhanden. Lacordaires bestimmte Trennungsweise ist nicht mehr am Platze u. die Übernahme derselben in die Gen. Ins. war ein großer Mißgriff, sogar ein Schaden! p. 288—289.

Bolbocranius sp. ♀ aus Kassai-Kondue. **Kleine** (**7**) p. 57.

Diplohoplizes armatus Kleine von Beni a Lesse. Bisher nur von Nord-Kamerun bekannt. Das betreffende Ex. zeichnet sich durch feine, seidige, kurze

Behaarung aus. **Kleine** (7) p. 56. *D. unicolor* **n. sp.** p. 56—57. Unterschiede von *D. armatus*.

Rüssel wenig schmäler als der Kopf, wenigstens im basalen Teile breit	Rüssel im basalen und Spitzenteil erheblich schmaler wie der Kopf.
3. Fühlerglied lang	3. Fühlerglied nicht verlängert.
Elytren auf d. 3. Rippe m. 2 groß., einander gegenüberstehenden Dornen-	Elytren auf der 3. Rippe mit 3 stumpfen zapfenartigen Erhebungen
Vschienen auf d. Außenseite mit 1 Zahn	Vschienen auf der Außenseite mit 2 Zähnen.
Hellbraune Grundfarbe.	Tiefschwarze Grundfarbe.

Eupsalis Lac. **Kleine**, Arch. Naturg. Jahrg. 82 1916 Abt. A 4 p. 55 sq. Geschichtl., Auffassung des Gattungsbegriffes durch Schönherr, Lacord., Gen. Ins. p. 56—65. Die fremden Elemente p. 65—69, Charakt. d. Gatt. p. 69—75. Abb. Fig. 1 häufig. Flgl., Param., Penis Fig. 2—4. Neue Fassung p. 75—76. Zerlegung in system. Gruppen u. ihr Verhältnis zu den nahesteh. Gatt. p. 76—79. Die zoogeographischen Verhältnisse p. 79—85: Verbreitungskarte p. 80. Gebiete u. Untergebiete. Biologisches p. 85. — Bestimmungsschlüssel der Arten p. 85—86. Die Arten p. 86 sq.: 1. Gruppe: Spp. mit breitem, runden Kopf und ± skulptierten Thoraxhinterrand p. 86 usw.: *E. brevirostris* Kolbe p. 86—91 ♂♀ Fig. 5 Kopf, 6 Flgld., 7 Penis, (Deutsch Ostafr., Erythräa, NW.-Rhodesia); *E. somalica* Senna p. 91—94 ♂♀ Flgld. Fig. 8, Penis Fig. 9 (Somaliland, Deutsch Ostafr.); *E. taruensis* Kolbe p. 95—98 Abb. 10 Flgld., 11. Penis, 12. Hrand des Prothorax. *E. Kolbei* **n. sp.** (*E. brevirostris* Kolbe nahe, Untersch.) p. 98—99 ♀ Flgld. Fig. 14, Penis Fig. 13 (Deutsch-Ostafr., Nyassa-See, Ukerewe, Jaunde usw.); *E. Reichei* Fairm. p. 99—102 (Syrien, Jerusalem, Kreta, Jaffa. China? Ind.? Hongkong). *E. glabrata* **n. sp.** p. 102—106 ♂♀ Abb. 17 Kopf; 18 Flgld., 19 Penis (Ecuador). — 2. Gruppe: Kopf quadratisch, nicht rund, Thoraxhinterrand nicht skulptiert: *E. anthracina* Klug p. 106—111 ♂♀ Kopf Fig. 120 Flgld. 21, Penis 22 (Madag.); *E. vulsellata* Gyllenh. p. 111—115 Kopf Fig. 23, Flgld. Fig. 124, Penis Fig. 25 (große Verbr.: Natal, Deutsch Ostafr., Craff., NW.-Rhodesia usw.). *E. parviornata* **n. sp.** p. 115—117 Flgld. Fig. 26 (Deutsch-Südwestafr., Okahandja, Usakos, Damara; bis Ngami-See, Nuichao). *E. truncata* Boh. p. 118—120 Kopf Fig. 28, Flgld. Fig. 27, Penis Fig. 30 (Ceylon, Colombo, Bengalen usw.) Untersch. v. *truncata* Boh. u. *glabrata* L. *E. gentilis* Thoms. p. 121—124 ♂♀ Fig. 31 Flgld., Penis Abb. Fig. 32 (Gabun, Kongo, Salvador, Kongo, Süd-Nigeria); *E. forficata* Thoms. p. 124—127, Kopf Fig. 33, Flgld. 34 (N.-Kamerun, Gatun, Span. Guinea usw.). — 3. Gruppe, Subg. *Schizoeupsalis*: *E. promissa* Pascoe p. 127—131, Fig. 35, Kopf 36 Flgld., 37 Penis (Neuguinea, Austral.). *E. testacea* **n. sp.** p. 131—132 ♂♀ Fig. 38 Flgld., 39 Penis (Neu Britan., Deutsch Neu-Guinea). Synonyme Spp.: *E. coracina* Kolbe = *anthracina* Klug p. 132—136, *E. callosoguttis* Kolbe = *vulsella* Gyll. p. 136. — Spp., die der Verf. nicht gesehen hat: *E. bifalcata* Fairm., *E. tuberculata* Senna, zweifelhafte Sp.: *E. semilineata* Boh. p. 136—137. — Katalog: *Eupsalis* Lac. p. 137—138.

Hypomiolispa Kleine (monographische) Bearbeitung der Gatt. **Kleine**, Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1908 Heft 1/3 p. 76 sq. p. 76—84: Festlegung der Gattungs-

diagnose auf Grund des vorhandenen Materials. Bespr. der einzelnen Faktoren: Habitus, Größe, Ausfärbung usw. Heft 4/6, p. 157—169: Prothorax, Elytren, Hautflügel, Beine. Die bei vielen Gattungen auffallende eigentlich selbstverständliche Übereinstimmung der Arten sucht man bei *H.* vergeblich, wie die Tab. zeigt (p. 161—162), die einen Überblick über die Furchung des 1. u. 2. Abd.-Sgmts., der Quernaht dieser beiden Segmente, Beschaffenheit des 3. u. 4. Sgmts. u. der Beschaffenheit des Apikalsgmts. der 18 Spp. gibt. Bei der Behandlung der einzelnen Organteile diskutiert Kl. dieselben. Beschaffenheit ders. bei verschiedenen Spp. und faßt dann am Schlusse jedes Abschnittes das Endresultat [in Sperrdruck] zusammen. Fassung der Gattungsdiagnose des n. g. (p. 163—164). Abb. des Hautflgls. (Fig. 1). Zerlegung der Gatt. in ihre systemat. Gruppen (p. 165—169). Gruppe 1 (5 Spp.) mit weiterer Zerlegung, je nachdem der obere Augenrand eingekerbt ist oder nicht. Gruppe 2 umfaßt den Rest. Abb. 2: 2 phylogenetische Bilder (Verwandtschaftskreise). Heft 7/9, p. 216—226: Forts. zu vor. Abschnitt; Diskussion der phylogen. Verhältnisse (p. 216—222). Der Interpretation der parallelen Weiterentwicklung der Zeichnung", wie sie Horn (G. Ins. 82 A p. 41) gibt, stimmt Kleine voll u. ganz bei; für die *Brenthidae* hat sie unbedingt Gültigkeit. Die zoogeographischen Verhältnisse (p. 223—224) Allgemeines mit 2 Verbreitungskarten (*exarata-* u. *nupta*-Gruppe). Die Gattung ist rein äquatorial, über den 20° n. Br. geht sie im wesentlichen nicht hinaus, südlich des Äquators ist die Grenze schon bei 10° erreicht. Von den 20 Spp. sind 16 direkt äquatorial, 4 liegen südlich oder nördlich desselben. — Die größte Verbreitung ist von Ost nach West, sie erstreckt sich über ca. 45°, während die Süd-Nord-Verbreitung, durch die Verteilung der Landmassen bedingt, sich nur über 30° hinaus ausdehnt. Die geographischen Gebiete (p. 225 sq.). 1. Allgemeine Verbreitung (p. 225—226). Schluß dazu Hft. 10/12 p. 291—296. Vom sumatran. Zentrum aus strahlen die Spp. seitlich auseinander und nehmen mit der Seitenausdehnung an Zahl ab. Dies kann mit als allgemeiner Grundsatz gelten. H. ist ein Produkt der Sunda-Inseln, namentlich Sumatras. 2. Verbreitung innerhalb der Gebiete (p. 293—296): A. Indisches Gebiet. a) Ceyloni.ches Untergebiet. B. Indochinesisches Untergebiet: Assam, Siam. C. Malaiisches Untergebiet: Malakka, Sumatra, Java, Borneo, Philippinen. Vergleiche hierzu die Tabelle. Biologisches (p. 296—297). Unsere diesbezügl. Kenntnisse sind sehr gering. Imagines auf Blüten, vom Nektar sich nährend. Larven im Detritus vermorschender, faulender Bäume usw. Eigenartiges Vorkommen mikroskopisch kleiner Milben an den Seiten der Tergite, wo zwischen den Flgln. ein breiter Raum bleibt (sehr häufig u. bei den meisten Spp. beobachtet). — Die Arten (p. 297 sq.): Gleichförmigkeit und nicht unbedeutende Variation erschweren das Bestimmen. Kl. hat zur möglichst genauen Festlegung der Spp. 3 Bestimm.-Tab. angefertigt: 1. eine allgemeine (p. 298—300), 2. eine solche der ♂♂ nach den Begattungsorganen (p. 300, 305 hierzu Taf. 2 mit 16 Figg. auf p. 301); 3. eine solche der ♀♀ unter Benutzung der Wangenformen (p. 305—306, Taf. 3 mit 14 Fidgg. auf p. 303. Besprechung der einzelnen Spp. mit Synon., Literatur usw. (p. 306 sq.): 1. Gruppe: Die Artengruppe mit verlängerten Fühlergl. 9—11: *H. exarata* Desbr. ♂♀ mit *H.* ex. *sumatrana* u. *humeralis* Senna p. 306—310 (Verbr. siehe Tabelle mit zahlr. einzelnen

Fundorten u. Betracht. über Variationsbreite. *H. conformis* Senna p. 311 ♂, *H. nitida* **n. sp.** (mit *H. exarata* zu vergl.) p. 311—313 ♂ (Ob. Assam. Mus. Berol.). *H. Fausti* Senna p. 313—315 ♂♀; *H. ceylonica* Desbr. (Untersch. von *exarata*) p. 315—318 ♂♀; *H. Pasteuri* Senna p. 318—320 ♂♀; — 2. Gruppe: 9. u. 10. Fühlergl. nicht zylindrisch verlängert: *H. nupta* Senna p. 320—323 ♂♀; *H. Bickhardti* **n. sp.** (Unterschiede von der nahest. *sponsa*) p. 323—324 ♂ (Soekaranda, Sum.); *H. sponsa* **n. sp.** (vergl. mit *exar.*) p. 324 — 326 ♂♀ (Sum., Borneo); *H. enganica* Senna, Sen. Orig. Diagnose p. 326 bis 327. Steht wahrscheinlich bei *sponsa*; *H. clavata* **n. sp.** (mit *rugosa* sehr nahe verw.) p. 327—329 ♂ (Kina Balu, Borneo). *H. Helleri* **n. sp.** p. 329—331 ♂♀ (einzige endem. Sp.; Philipp., Davao, Mindanao). *H. dentigena* **n. sp.** (Untersch. von der verw. *retic.*) p. 331—333 ♂♀ (Sumatr.: Soekaranda); *H. reticulata* **n. sp.** p. 333—334 ♂ (Sum., Born.); *H. exigua* **n. sp.** p. 334—336 ♂ (Born.); *H. rugosa* **n. sp.** p. 336—339 ♂ (Sum.: Soekaranda); *H. sumatrana* **n. sp.** p. 339—341 Beschr. d. ♂ (selten; Fundorte auf Sumatra . Borneo). *H. compressa* **n. sp.** p. 341—433 ♂♀ Verwandtschaftsbeziehungen (Borneo: Kina Balu); *H. trachelizoides* Senna p. 344—345 ♂♀; *H. elegans* Senna p. 345—347 ♀. Kalalog der Spp. p. 347—348.

Isognathus-Sp. ♀ aus Kassai-Kondué. **Kleine** p. 57.

Miolispa Pasc. Bemerk. zur Gatt. **Kleine,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 Heft 1/3 p. 76. Desbrochers, der Vater des Gattungsmischmasch, der sich um *M.* herausgebildet hat.

Phobetrum paradoxum Kleine, Elisabethville, bisher aus Kamerun: Benguella: Jaunde. **Kleine t1)** p. 56.

Platysystrophus **n. g.** Diagnose der Gatt. πλατύς flach, σύστροφή Geschwulst **Kleine,** Arch. Naturg. Jahgr. 82 1916 Abt. A 4 p. 139—140. Typ. der Gatt.: Pow. u. *P. Lecontei* Pow. Best.-Tab. der Spp.: 1. Fühlerendglieder kugelig. Pow. u. *P. Lecontei* Pow. Best.-Tab. der Spp.: 1. Fühlerendglieder kugelig . . . 2. — Fühlerglieder walzig: *P. Sallei* Pow. — 2. Rüssel so breit wie der Kopf: *P. minutus* Drury. — Rüssel schmäler wie der Kopf: *Lecontei* Pow. p. 140. Beschr. d. Spp.: *Pl. minutus* Drury p. 140—144. Kopf Fig. 42 Fühlerendgl. Fig. 43, Flgld. Fig. 44 (N.-Am.: Virgin., Alabama, Texas, Pennsylv., Columb. usw.). *Pl. Lecontei* Pow. p. 144—145, Flgld. Fig. 46, Penis Fig. 47 (N.-Am. Ist die seltenste Sp.), *Pl. Sallei* Pow. p. 145—149, Kopf Fig. 48, Fühlergl. Fig. 49, Flgld. Fig. 50, Penis Fig. 51. Katalog. p. 149. Figurenverzeichnis p. 149—150.

Taphroderini des Belgischen Kongo-Museums. **Kleine, R.,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918 p. 55—57.

Schizoadidactus aethiops Kleine von Karemi, bisher aus Sierra Leone u. Kamerun. **Kleine, R.** t. c. p. 56.

Stilbonotus Strohmeyeri Kleine von Kindu u. Congo da Lemba, bisher nur aus Kamerun bekannt. **Kleine** t. c. p. 57. Weiteres Ex., wohl n. sp., steht *Adidactus* Senna sehr nahe, stimmt aber mit den Füßen nicht überein. Da die Schenkel die Flgld. beträchtlich überragen, ist *Basenius* Kolbe zu vergleichen. Die Fühlerform ist in beiden Formen sehr abweichend. Das 2. Ex. gehört in die *Zemioses*-Gruppe. Da die Htarsen oder richtiger das hintere Klauenglied nicht verdickt ist, kann *Zemiosis* Pascoe nicht in Frage kommen; wozu gehörig?

128. Anthribidae.

Anthribus fasciatus Forst., Umgebung von Eisleben: Lindental, 15. V. 13 an *Acer pseudoplatanus*; Saugrund 6. V. 16, an Eberesche. **Feige, C.** p. 208. — *A. nebulosus* Forst., Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. *Platystomus albinus* L., Umgebung von Eisleben: Dippelsbach, 23. V. 15. **Feige, C.**, p. 208. — *Pl. alb.* L., Helftaer Holz, 26. VI. 17; im Retyezát, 1400. **Szilády** p. 117.

129. Attelabidae.

Apoderus. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 7—8 Wch., Blattrollen. **Weber** p. 16. — *A. coryli* am 29. IX. 1910—28. X. im Bombaytälchen bei Zweibrücken, tagelanges Ausharren auf dem kleinen Haselstrauch, in dem von Vögeln wimmelnden Tale gefeit gegen Vogelfraß?! **Schunck** in Hubenthal (No. 4) p. 62—63. — *A. coryli* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178; im Retyezát, 600 Mont. **Szilády** p. 117. — *A. nitens* Scop. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *A puncticollis* von Oristano. **Krausse (1)** p. 121. — *A. nitens* Scop. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366.

130. Brachyceridae. 131. Microceridae. Vacant.

132. Apionidae.

Apion-Spp. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 7—8 Wch., in Früchten u. Gallen. **Weber** p. 16. — *A.* im Ampergebiet, Oberbayern: *A. pomonae* F. Da. *craccae* L., *laevigatum* Payk., *seniculus* Kirb., *nigritarse* Kirb., *flavipes* Payk., *ononicola* Bach Da, *assimile* Kirby, *apricans* Hbst., *varipes* Germ., *violaceum* Kirby, *minimum* Hbst. Da, *platalea* Germ., *Spencei* Kirb., *Sundevalli* Boh., *pisi* F., *virens* Hbst. **Meyer, P.** p. 178. — *A.*-Spp. bei Teschen. **A. Wanka, Th.** p. 282: *A. stolidum* Germ., *atomarium* Kirby auf Thymian, nicht selten; *A. serpyllicola* Wenck. 1 Ex. in Rečicatal in d. Beskiden; *A. flavimanum* Gyll. 1 Ex., diese beid. letzt. für das Gebiet neu; *A. marchicum* Herbst, auf dem Lissahorakamm häufig, *A. intermedium* Epp., Teschen, *A. columbinum* Germ. — *A. agyrtinum* (p.29) Bayern. **Strand** (Gistel) p.93. — *A. brunnipes* Boh., Anf. VII. bis Mitte IX. Fissan, sehr selten auf *Filago arvensis*, teils ganz schwarz, teils mit blauen Flgld.; Tiere mit hellen Beinen in geringerer Zahl. Sanfter Hang nach Westen, lockere Fichtenschonung mit etwa mannshohen Bäumen; für Ost-Holstein neu. **Künnemann**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 91. — *A. limonii* Kirb. in Albaron, auf Wiesen gekätschert. **Rapp** p. 48. — *A. malvae* F. von Oristano. **Krausse (1)** p. 120. — *A. malvae* u. *A. rufirostre* F. auf blühenden Stauden im Lagunengebiet der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47. — *A. punctirostre* Gyll., Sachsenburg, IX. 1916. **Hubenthal**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 378. — *A. tamarisci* Gyll. auf Tamarix, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp**, p. 47. — *A. urticarium* **var.** *Wolfi* **n.** (Chitin d. Kopfes u. der Halsschildes schwarz). **Krausse**, Arch. Naturg. Jahrg. 81, A, Hft. 11, p. 109, *A. urt.* **var.** *Maximi* **n.** (Chitin des Kopfes, Halsschild., Schildch., Elytren an d. Basis in Dreieckform schwarz) p. 109 (Asuni). — *A. virens* Hbst. auf der Madonne, auf Wiesen. **Rapp** p. 54.

133. Curculionidae (s. l.).

Umfassen die *Tachygonidae*, *Pterocolidae*, *Oxyrrhynchidae*, *Psallidiidae*, *Brachyrrhinidae*, *Psaliduridae*, *Plinthidae*, *Hyperidae* usw.

Curculionidae. Stridulation bei dens. Prochnow erwähnt 1908: *Mononychus punctum-album* Hbst. u. *Cryptorrhynchus lapathi* L. Bitte um weitere Angaben. **Dudich** in Hubenthal (6 No. 91 p. 354). — *Curculionidae* in Rhätikon, zahlreich, speziell *Otiorrhynchus*. **Szilády, Z.** p. 69.

Acalles-Spp. Umgebung von Eisleben: *A. camelus* F., Hausberg, 30. IV. 17, 30. XI. 17, gesiebt; *A. roboris* Curt., Holzzelle 26. IV. 16 gesiebt. **Feige, C.** p. 209. — *A. denticollis* Germ., 1 Ex. im Tale der Rečica in d. Beskiden. **v. Wanka, Th.** p. 281. — *A. punctaticollis* Luc. bleibt im Puppenlager bis die größte Sommerglut vorbei ist. **Weber** p. 18.— *A. pyrenaeus* Boh., von Hubenthal als solcher bestimmt u. D. E. Z. 1917, 120 vom Kyffhäuser, IV. 1915, angeführt, ist zu streichen. Die beiden Ex. gehören zu *roboris* (Paul Meyer revidiert). **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 378. — *A. pyr.* Boh. auf der Madonne, aus geschälten Rindenzweigen langsam u. bedächtig hervorkriechend. **Rapp** p. 54. — *A. rhizobius* (p. 3) Steiermark; *alpinus* (p. 11), Aachental in Tirol. **Strand** (Gistel) p. 98. — *P. roboris* Curt. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366. — *A. turbatus* Boh. gesiebt u. von dürren Ästen geklopft. III., VII., X. Schon von Koschitzky aufgeführt, nicht von Koltze. **Künnemann,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1918 p. 90. —

Acalyptus carpini Hbst. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Acentrus histrio Bohem. auf Hornmohn am Strande von St. Raphaël. **Rapp** p. 49; bei Agay. **Rapp** p. 50.auf Hornmohn.

Adexius scobipennis Gyll. aus Laub gesiebt, in Maksimir bei Zagreb. **Stiller (2)** p. 136.

Allodactylus exiguus Oliv., wärmeliebend; Verbreitung. Fundorte. **Huber** p. 65; *A. exiguus* von Efringen-Müllheim p. 88; Kaiserstuhl p. 90.

Alophus triguttatus F. Beitrag zur Lebensweise. **Mader,** Col. Rundschau Jahrg. 6 Hft. 10/12 p. 74—75. — *A. triguttatus* F. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *A. vau* Schrk. im Retyezát, 1500. **Szilády** p. 177.

Anoplus plantaris Naezen im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *A. roboris* Suffr. Umgebung von Eisleben: Dippelsbach, 4. VI. 16. **Feige, C.** p. 209. — *A. setulosus* Kirsch, Umgeb. von Teschen, selten. **von Wanka, Th.** p. 282.

Anthonomus. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 4—5 Wch. Blüten. **Weber** p. 16. — *A. pedicularis* L. mit ab. *conspersus* Desbr. am Wege nach Besancon, auf Gebüsch. **Rapp,** p. 51—52. — *A. pomorum* L. aus Leipe im Spreewald, VII. 1917. 1 Ex. aus einem Starkasten, 1 aus einem Neste der Hausschwalbe. **Wendeler,** Deutsche Entom. Zeitschr. 1918 p. 185. — *A. rubi* Herbst, im Retyezát, 700—1100. **Szilády** p. 117. — *A.* im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366. — *A. varians* Payk., *rubi* Hbst. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Apoderus. Die afrikanischen Spp. **Kuntzen,** Mitteil. aus dem Zool. Museum Bd. 8 Hft. 1, 1915 p. 137—147. Unter den afrikan. *Apoderus* stehen die *Hoplapoderus* mit ihrer reichen Bedornung in starkem Gegensatz zu der

großen bedornten Masse. Bei den asiatischen Formen haben wir erheblich abweichende Verhältnisse. Die Übergangsreihen der asiat. *Hoplapod.* zu den unbedornten *Apoder.* sind erheblich deutlicher. Die asiat. *H.* gehören nur zu einer sehr einheitl. Gruppe von Spp., deren Kopf glatt, deren Halsschild 4-höckrig, mit meist wenig entwickelt. Höckern und deren Flgld. fast ungehöckert bis kräftig gedornt sind. Einige Formen (madagassische u. 2 afrik. [1 ostafr. u. 1 aus Niederguinea]) zeigen Beziehungen zu den Orientalen. Die größere Zahl der *H.*-Spp. ist selbständig. Alle scheinen Waldtiere zu sein (auch in den Kulturzonen, in der Nachbarschaft oft sehr niederschlagreicher Waldungen mehrfach gefangen). Wir kennen aus Madagaskar 2 Spp. mit 2 Formen; — Südostafrika: 5; Nordnyassa: 1 (Rasse einer südostafr. Sp.); — Usambara u. Kilimandjarogebiet: 3 (1 südostafr., 1 Rasse einer südostafr. Sp.); — die großen Waldungen d. Kongobeckens u. Niederguineas bis Kamerun: 6 mit 2 Formen (alle selbständig); — Njamjamgebiet (Nordost-Ubangigebiet): 1 Form (Rasse einer Sp., die von Ober- bis Nieder-Guinea verbreitet ist); — Oberguinea (Sierra Leone bis Togo): 1 (mit Niederguinea gemeinsam). Wir haben also für *Hapl.* zwei einheitliche Gebiete: Ost- u. Südostafr. einerseits, die Waldungen des nördl. Kongobeckens, Nieder- u. Oberguineas andererseits. Die Gruppen lassen sich etwa so aufstellen: Gr. I (Spp. 3 u. 4) 1 östl., 1 westl.; — Gr. II (Spp. 5 u. 6) nur östl.; Gr. III (Spp. 8—15) mit 4 Untergr. 1. Spp. 8 u. 9, 2. Spp. 10 u. 11; 3. Spp. 12—14 u. 7 wahrsch.; 4. Sp. 15): entsprechend 1. westl.; — 2. 1 westl., 1 östl.; 3. 1 westl. 3 östl.; 4. westl.; insgesamt 5 westl., 4 östl. — Die Gruppen haben zum größten Teil im Westen u. Osten vikariierende Formen. — Bestimmungstab. der Spp. (p. 138—144) Bemerk. dazu p. 144—147: 1. *A. aculeatus* Faust p. 138, 144; *A. ac.* Fst. **subsp.** *ebeninus* **n.** p. 138 (Madag.). *A. ac.* Fst. s. str. p. 138 (Madag.). *A. ac.* Fst. forma *decolor* Fst.; 2. *A. enoplus* Branksik p. 139 u. 144—145 (Madag.). 3. *A. horridus* Boheman s. str. p. 139, 145 (Natal); *A. horr.* Bohem. subsp. *kilimanus* Auriv. (Deutsch-Ostafr.); 4. *A. horridulus* **n. sp.** p. 139 (Kamerun: Regenwald, diverse Fundorte usw.); 5. *A. porri* Gestro p. 140, 145 (Somali bis Witu) No. 6 vielleicht ein Syn. dazu. 6. *A. spiculosus* Jekel p. 140 Literatur p. 146 (Natal); 7. *A. spinosus* F. p. 140—141, 146 (3—4 mm; S.-Afr.); 8. *A. dumosus* Gyllh. p. 141, 146 (Sierra Leone, Togo, Span. Guinea); *A. dum.* **subsp.** *xanthocyclus* **n.** (melan. Form) p. 142, 146 (Njam-Njam). 9. *A. cerberus* Fst. s. str. p. 142, 146 (Kamerun bis Südkamerun); *A. cerb.* Fst. forma *atrox* Fst. (Kongo); *A. cerb.* Fst. forma *pluto* **n.** p. 142 (S. Kamerun). 10. *A. spinidorsis* Kolbe p. 143, 146 (Deutsch Ostafr.: Usambara). 11. *A. tessmanni* **n. sp.** p. 143, 147 (Span.-Guinea): Nkolentangan am Bimfille) 12. *A. rothkirchi* **n. sp.** p. 143/147 (Regenwaldregion Kameruns bis Span.-Guinea: diverse Fundorte). 13. *A. erythrocerus* **n. sp.** (Fhlr. ganz hell rotgelb. 5,5—5,9 mm) p. 145—147 (Caffr. usw. Natal bis Kilimandjaro). 14. *A. spinifer* Fahrs. p. 143, 147 (Fühler schwarz, 4,5 mm). 15. *A. septemdumatus* **n. sp.** p. 144, 147 (Regenwaldgebiet Kameruns: Joh. Albrechtshöhe bis Span. Guinea: Nkolentangan).

Bagous paludicola (p. 85) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 83.

Balaninus. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe, 7—8 Wch., Nüße, Eicheln. **Weber** p. 16. — *B. nucum.* Umwandlung der Larve bis zur Puppe vom Okt. bis

Juli des folg. Jahres in der Erde. **Weber** p. 14. — *B. cerasorum* Hbst. ♂♀ aus Leipe im Spreewald. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185; Teschen auf Erlen, aber selten. **v. Wanka, Th.** p. 282. — *B.* Lebensweise. 4 Spp. in Maksimir geklopft: *B. turbatus, villosus, venosus, elephas* nebst kurzen Bemerk. **Stiller (2)** p. 133—134.

Balanobius crux F. Da, *salicivorus* Payk. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Baridius [= *Baris* Germ.] *coelestinus* (p. 5) Steiermark.; *striatopunctatus* (p. 28) (Krim). **Strand** (Gistel) p. 98.

Baris analis Oliv., *lepidii* Germ., *coerulescens* Scop., *cupinastris* Fabr., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 64; *B. an.* Kaiserstuhl p. 90; *B. ever.* Vogesenrandzone, p. 92; *B. coer.* von Efringen Müllheim p. 88. — *B. atramentaria* Boh. Finkenkrug 17. VI. 15 (Ohaus) Wendeler; für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *B. lepidii* Germ. Keine Häutung der Larve? **Weber** p. 4. — *B. morio* Boh. Umgebung von Eisleben. Sumpfwiese: 8. VI. 16; 17. VI. 16; 20. VI. 16 an *Reseda luteola.* **Feige, C.** p. 209. — *B. archivora* Blackb., Orchideenschädling, wurde im Botan. Garten zu Dahlem-Steglitz noch nicht festgestellt. **Schuhmacher,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 154. — *B. scolopacea* Grm. auf *Atriplex hiemalis* in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Barynotus obscurus F. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *B. pedemontanus* (p. 16) Piemont. Für *B. v. pedemontanus* schlägt Strand *pedemontanellus* **nom. nov.** vor; *hyles* (p. 17) Steiermark; *cuprifer* (p. 36) Karpathen, *aridicola* (p. 44) Piemont. **Strand** (Gistel) p. 93.

Barypithes pellucidus Boh. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *B. vallestris* im Baummulm, geködert; wohl durch den Moosgeruch angelockt. **Fleischer (1)** p. 265.

Brachonyx pini (p. 64) Deutschl.; *coniferarum* (p. 88) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 93.

Brachysomus echinatus Bonsd. Umgebung von Eisleben: Hausberg, 10. IV. 16; 30. IV. 17, gesiebt. **Feige, C.** p. 208. — *Br. echinatus* Bonsd. (Da) im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *Br. hirtus* im Baummulm, geködert; wohl durch den Moosgeruch angelockt. **Fleischer (1)** p. 265.

Bradybatus subfasciatus Gerst., wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 65; auf den Jurahald. zw. Solo. u. Aa. p. 86, von Efringen-Müllheim p. 88. — *Br. Kellneri* Bach **var.** *subfasciatus* Gerst.; 1 Ex. bei Teschen unter Buchenlaub, *B. elongatulus* Boh. ibid., gesiebt; beide für die Fauna neu. **v. Wanka, Th.** p. 282.

Calandra granaria L. an Weizenkörnern. **Heyne,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 148. — *C. oryzae* L. aus Reis, in allen Ausfärbungsstufen (gleichmäßig hellbraune, andere, bei denen die Seiten- u. Nahtränder der Flgld. etwas dunkler, solche mit heller Längsbinde auf den Flgld. u. ausgefärbte Tiere, bei denen auch die Mitte jener Längsbinde ebenso dunkel ist wie die Umgebung, so daß nur noch die Enden der Längsbinde als rundl., hellbraune Fleckchen auf dunkelbraunem Grunde übrig geblieben sind. Größenunterschiede: Basis des Rüssels bis Ende der Flgld.: größtes Ex. 3,6 mm, kleinstes 2,5 mm (auch merklich schlanker). Zeigt im Gegensatz zur einheimischen *C. granaria* L. wohlausgebildete Flgl. Die Spannweite eines

derartig präpar. *C. or.*-Ex. (mit einer Länge inkl. Rüssel von 3,8 ohne diesen 3,0) beträgt 7,8 mm. **Wanach,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 386—387. — *C. oryzae* L. in großer Anzahl in groben Gerstengraupen. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185.

Centrinus nobilis (p. 45) Brasilien. **Strand** (Gistel) p. 93.

Ceuthorrhynchidius Barnevillei bei Fissau, in d. gleichen Schonung wie *Apion*, siehe dort. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 91. — *C. urens* Gyll. 1 Ex. in d. Umgeb. von Golleschau bei Skotschau, ein 2. an ein. Waldrande bei Teschen. **v. Wanka, Th.** p. 282.

Ceuthorhynchus. Bemerk. zu verschiedenen Spp.: *C. aeneicollis* Germ. nur deshalb wenig gefunden, weil seine Nahrungspflanze *Lepidium ruderale*, eine Schuttpflanze, zu wenig beachtet wird (bis in die Straßen der Stadt Schönebeck). Auch an den Schoten des bei Schönebeck eingebürgerten *Sisymorium sinapistrum* Crantz fressend beobachtet, auch von *Sis. sophia* L. geklopft. **Urban** in **Hubenthal** (4 No. 53) p. 180; *C. urticae* bei Schönebeck, anscheinend in Wurzeln, daher meist am Fuße der Nährpflanze, nur selten, gefunden. Im IV. u. V. von *Urtica dioeca* L., auch von *Symphytum officinale* L. gestreift; *C. constrictus* Marsh. Larve nicht im Stengel von *Alliaria officinalis* Andrz., wie Perris 1877 angibt, lebt vielmehr in dem Samen, ebenso *C. cochleari* Gyll. nicht in Stengeln, sondern in Früchten u. zwar in den Schoten von *Cardamine pratensis.* Verpuppung bei beiden in einem Gehäuse in der Erde. **Urban** in **Hubenthal** (4 No. 55) p. 180. — *C.*-Spp. aus der Umgebung von Eisleben. **Feige, C.** p. 209: *C. topiarius* Germ. Wiesenbrücke, 4. X. 12; *C. trimaculatus* F. Wiesenbrücke 24. IX. 15. — *C.-Spp.* aus Ost-Holstein. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 91: *C. quercicola* Payk. Ende VII., Anfang VIII. 16. Auf einem kleinen Stück stark mit Unkraut bestandenem Gartenland beim Seescharwalde. Lebt wohl nicht auf Eichen, *C. griseus* Bris. VI., VII. Etuin, *C. constrictus* Marsh., V., VI., auf *Alliaria officinalis* zus. mit *Roberti*, aber häufiger als dieser. Für Ost-Holstein neu sind folg. Spp.: *C. terminatus* Hrbst. 21. VI. 09 im Beutinerholz gestreift; *pallidicornis* Bris. (= *cognatus* Reitt.?) Ende V, auf *Pulmonaria officinalis*, nur an einer Stelle bei Pulverbeck; *C. Millefolii* Schultze, VI. u. IX. im Seescharwald, Beutinerholz, auf *Tanacetum vulgare.* Herbsttiere lebhafter gezeichnet als die Frühjahrstiere; *C. Roberti* Gyll. a. *alliariae* Bris. Ende V. bis Mitte VI. auf *Alliaria officinalis*, bei Eutin, recht selten; *C. picitarsis* Gyll. 3. X. 15; 24. VII. 16, Eutin; *C. pervicax* Wse. *V. Neumeierii* auf *Cardamine amara*; am Ufer des Kellersees bei der alten Kalkhütte. Die von Koltze aufgeführte *suturellus* Gyll. ist vermutlich *pervicax*; beide sind oft verwechselt. — *C. euphorbiae* bei Fissau, in der gleichen Schonung wie *Apion*, siehe dort. — *C. asperifoliarum* u. *contractus* im Baummulm, geködert; wohl durch den Moosgeruch angelockt. **Fleischer** (1) p. 265. — *C. chalybaeus* Germ. im Retyezát, 1200. **Szilády** p. 117. — *C. contractus* Marsh. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366. — *C. denticulatus* Schrnk. in Albaron, auf Wiesen gekätschert. **Rapp** p. 48. — *C. distinctus* nach Schultze (D. E. Z. 1898, 263) nur eine Form des *marginatus* Payk. Weshalb mit 6- statt 7-gl. Fühlergeißel? **Künnemann** in **Hubenthal** (6 No. 81) p. 350. *Sirocalus* Heyd. nur eine Untergatt. zu *C.* — *C. Hampei* Bris. Rangsdorf, Wildpark, Britz (Wagner, E. Mitt. 1917, 273); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,**

Deutsche entom. Zeitschr. 1918, p.280. — *C. millefolii* Schultze lebt nicht, wie Schultze angibt, auf *Achillea millefolium*, sondern auf *Tanacetum vulgare*; nach 6-jähr. vergeblichen Suchen bei Eutin gef. auf einer Schneise im Nadelwalde. Die irrtümliche Pflanzenangabe (*Ach. millef.*) beruht auf einer Verwechslung der Jugendstadien beider Formen. Sie ist übergegangen in Tyl, Wien. Entom. Zeitg. 1914, 121 u. in Reitt., F. Germ. V, 163. Die in d. Abhdlgn. naturw. Ver. Bremen, 1908, 311 gemachte Angabe K.'s ist also unbeachtet geblieben. — *C. molitor* Gyll. Jena, ♂♀, VII. VIII. Mobisburg, auf *Achillea millefolium*, IX. 1915, ♂ [sicher bestimmt]. **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 378. — *C. pleurostigma* Marsh. auf *Berteroa incana*, am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. — *C. pleurostigma* Marsh., *assimilis* Payk., *contractus* Marsh., *chalybaeus* Germ. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *C. pleurostigma* Marsh., *assimilis* Payk., *contractus* Marsh., *chalybaeus* Germ. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *C. pulvinatus* Gyll. bei Luckenwalde nicht selten auf *Sisymbr. sophia* für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 375. — *C. sulcicollis* Gyll. Sommergeneration in starken knollenartigen Verdickungen an Rotkohlstrünken aus einem Garten in Nikolassee (Produkte des Kohlgallenrüßlers). **Schumacher,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 56. — *C. viduatus* Gyll. bei Teschen auf *Symphytum officinale*; *C. litura* F. ibid., auf Disteln; *C. consputus* Germ. bei Teschen häufig an Waldrändern gekätschert, wird vielfach mit *querceti* Gyll. verwechselt. **v. Wanka, Th.** p. 282.

Chaerorrhinus squalidus von Oristano. **Krausse (1)** p. 121.

Chlorophanus graminicola Gyll. aus Thorn (W.-Pr.) in großer Anzahl an den Weidenbüschen der Weichselkämpen. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185. — *C. pollinosus* Fabr., *graminicola* Schönh., wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 56; *C. pollinosus* Fabr. u. *graminicola* Schönh. auf dem Jurahald. zw. Solo. u. Aa. p. 86; von Efringen-Müllheim p. 88. — *C. viridis* L., Lehnitzsee bei Oranienburg (Wendeler); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280; im Retyezát, 781—800. **Szilády** p. 117.

Cidnorrhinus 4-maculatus L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Cionus-Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 117. — *C. hortulanus* Fourc. 1100—1400, *alauda* Herbst 1100. — *C. fraxini* Degeer. Umgebung von Eisleben: Neckendorf, 26. IV. 15; Topfstein 2. VI. 16, an Eschen. **Feige, C.** p. 209. — *C. fraxini* Deg. f. *flavoguttata* Strl. Bredow. (Wagner, E. Mitt. 1917, 273); für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 281. — *C. longicollis* Bris. im Tale der Madonne gekätschert. **Rapp** p. 53; *C. Olivieri* Rosenh. bei Agay, auf einer Königskerze, p. 50. — *C. scrophulariae* L. u. *C. alanda* Herbst, im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366.

Cleonus. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe; 7—8 Wch., in Stengeln u. Wurzeln von Krautpflanzen. **Weber** p. 16.

Coeliodes-Spp. aus der Umgebung von Eisleben; *C. ruber* Mrsh. Geistholz, 1. VIII. 09; *C. rubicundus* Geistholz, 1. VIII. 12. **Feige, C.** p. 209. — *C. dryados* Gmel. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *C. joannita* (p. 9)

Steiermark; *serratulae* (p. 9 u. 44): Gistel 1831 in Isis p. 306. Bayern. **Strand** (Gistel) p. 93.

Coniatus tamarisci F., *C. repandus* F. auf *Tamarix* in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Coniocleonus glaucus F. mit der f. *turbata* Fahrs am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147; Kiefernschädling, Finkenkrug. **Wendeler,** t. c. p. 185.

Coryssomerus capucinus Beck. Umgebung von Eisleben: Sandweg, 7. VII. 16, an *Tanacetum vulgare*. **Feige, C.** p. 209.

Cossonus cylindricus im Baummulm, geködert; im Holze lebend. **Fleischer (1)** p. 265.

Cryptorrhynchus lapathi L. im Retyezát, 1400. Mont. **Sziládv** p. 117. — *Cr. sterleri* (p. 11 u. 26) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 93.

Cyphocleonus trisculcatus Herbst im Osten Deutschlands bisher nicht gef., für Schlesien neu, 1 Ex. auf einer trockenen Wiese bei Teschen unter einem Stein. **v. Wanka, Th.** p. 262.

Desmidophorus Schönherr. Die indomalaiischen Spp. der Gatt. **Hubenthal, W.** Entom. Blätt. Jhg. 13 Hft. 4/6 1917 p. 103 sq.: 1. Einleitung (p. 103—106: Geschichtliches. Die Gatt. geh. nach Lacordaire zu den *Ithoporinae* und ist durch die „serobes rostrales non confluentes en arrière", die corbeilles des jambes postérieurs fortement caverneuses" u. die freien Klauen (im Gegensatz zu *Neiphagus* Pascoe [1886]) charakterisiert. Die Spp. des indomal. Faunengebietes sind niemals, wie die meisten Spp. Madagascars, lang abstehend beschuppt, auf der Naht, dem 2., 4. oder 6. Zwischenraume mit kleiner. oder größer. oft sehr entwickl. Borstenbüscheln besetzt (fasciculi, δεσμίσες) besetzt. Zusammenstellung der für die behandelte Artengruppe gemeinsamen morphol. Merkmale (p. 104). Geschlechtsunterschiede: (oft spezifisch von Wichtigkeit). Zwei Hauptgruppen: 1. Die eigentlichen *Desmidophorus* (mit *hebes* F. als Typus) mit stumpf gerundetem Schulterhöcker, Flgld. gerundet verengt, seitlich oft fast parallel. Schuppen breiter, oft sehr breit, verschieden geformt. 2. **Subg.** *Desmidophorinus* **n.** mit stärker hervorragenden, oft sehr scharfen Schulterhöckern; er ist vorn und hinten fast geradlinig verengt, meist zapfenförmig zugespitzt vorragend. Flgld. fast geradlinig verengt (nur bei *aureolus* wie bei der 1. Gruppe gerundet verengt). Schuppen viel kleiner u. schmäler, harförmig; *aureolus* bildet auch hier, sowie bei der merkwürdigen var. *excellens* in der Schulterbildung einen Übergang zur 1. Gruppe: Gesamtbau der Schulterbeule u. die feine Beschuppung der Flgld. zählen sie zur 2. Halsschild bei vielen Spp. der zweiten Gruppe viel gestreckter, mit Borstenbüscheln, die den Arten der 1. Gruppe stets fehlen. Bemerk. zur Bestimmungstab. Benutztes Material (Mus. Dresd., Berlin, Dahlem, Hartmann (Fahrnau], Staud., Heyne). — 2. Übersicht der Gruppen:

A. *Desmidophorus* in sp.
   1. *hebes* (*hebes, transversalis, nobilis*).
   2. *Cumingi* (*Cumingi*).
   3. *fasciatus* (*fasciatus, breviusculus, anxius*).
   4. *Confucii* (*Confucii, brachmanum*).
   5. *crassus* (*crassus, similis*).

6. *duodecimfasciculatus* (*duodecimfasciculatus, Helleri, probus, suavis, elongatus*).
7. *caelatus* (*caelatus, obliquefasciatus*).

B. *Desmidophorinus* Hubenthal.

8. *aureolus* (*aureolus, Kolbei, funebris*).
9. *fasciculicollis* (*fasciculicollis, Dohrni*).
10. *praetor* (*praetor, saravacanus, Hartmannianus*).
11. *Imhoffi* (*Fausti, Imhoffi, Schenklingi, maculatus*).
12. *obtusatus* (*obtusatus*).

3. Verzeichnis der Spp. des indomalaiischen Faunengebietes, nebst Angabe ihrer Verbreitung (p. 106—107). A. *Desmidophorus* Spp. No. 1—18. B. Subg. *Desmidoptorinus* **n.** (Spp. No. 19—31). *D. discriminans* Walker aus Ceylon gehört zu einer anderen Gatt., vielleicht zu *Ectatorrhinus*; wegen des glänzend. Rüssels, der Beule des Halsschildes und der weißen Binde der Schenkel kann er nicht bei *Desmidophorus* bleiben. — 4. Verzeichnis der übrigen Arten der Gatt. *Desm.* Schönherr sowie der Arten der Gatt. *Neiphagus* Pascoe (p. 107—109:) A. *Desmidophorus*: 20. Die zum Subg. *Trichosomus* Chevrolat (1881) gehörigen 9 Spp. Für die nicht zu diesem Subg. gehörigen Spp. (*infernalis* Fst., *ursus* Roel., *peregrinus* Hartm. i. l. u. *omissus* Fairm. i. l.) ist eine besonderes Subg. zu entrichten. *B. Neiphagus* Pascoe: 8 Spp. — 5. Bestimmungstab. der Spp. des indomal. Faunengebietes (p. 109—113) (hier nur in den größeren Gruppen wiedergegeben): A. Arten mit stumpfen gerundeten Schulterhöckern etc. (*D. nobilis* ist stärker, fast geradlinig verengt): *Desmidophorus* i. sp. — I. Arten, mit scharfer Mittelbinde der Flgld. — a) Binden schneeweiß, schmal, auf schwarzem Grunde, Flgld. mit 7 groß. schwarzen Feldern. Flgld. manchmal mit vielen weißen Flecken, an Stelle der Binden: *Cumingi*. — B. Binde in eine Fleckenreihe aufgelöst, Schildchen samtschwarz: *brachmanum* u. *Confucii*. — c. Mittelbinde vorn an der Seite gabelförmig geteilt: *Helleri* **n. sp.** — d) Mittelb. der Flgld. ganz. — **a**) an der Spitze der Flgld. astförmige helle Zeichnungen, etc.: *caelatus* u. *obliquefasciatus*. — **b**) an der Spitze der Flgld. strichförmig oder breit hell gefleckt: *crassus* **n. sp.**, *similis* **n. sp.**, *hebes* var. *morbosus, suavis* **n. sp.**, *probus* **n. sp.**, *fasciatus, breviusculus* **n. sp.** u. *anxius*. — II. Arten mit undeutlicher oder fehlender Mittelbinde, höchstens Seitenmakel der Flgld. vorhanden. — 1. Mit vielen schneeweißen, kleinen Schuppenflecken auf der ganz. Oseite der schwarzen Flgld.: *Cumingi* var. *pustulosus*. — 2. Anders gezeichnet oder einfarbig. — a) Schildchen samtschwarz, rund, gewölbt. Körper plump, Büschel der Flgld. stark. Beschuppung dunkel, braun: *brachmanum*. — b) Schildchen braun oder gelb, schmal, klein, gefurcht. Körper länglicher, dunkelbraun beschuppt oder ganz schwarz: *nobilis* **n. sp.**, *hebes* mit typ., v. *aterrima* u. var. *morbosus*. — c) Schwarz mit scharfer weißgelber Ba albinde der Flgld. Schildchen weißgelb, etc.: *transversalis* **n. sp.** — d) Körper hell bräunlich gelb beschuppt: *probus* **n. sp.** *suavis* **n. sp.**, *elongatus* **n. sp.**, *duodecimfasciculatus*. — B. Spp. mit vorragenden, oft sehr scharfen Schulterhöckern. Höcker vorn und hinten geradlinig, meist zapfenartig zugespitzt vorragend. Flgld. nach hinten fast geradlinig verengt (nur bei *aureolus* wie bei A. gerundet verengt), Schuppen der Flgld. viel kleiner und schmäler, haarförmig (*Desmidophorinus* **subg. n.**).

I. Spp. mit scharfen hellen Binden. — a) Halsschild ohne deutliche Büschel. Flgld. mit einer ziemlich breiten scharfen hellen Binde, davor dunkler. Fühlerkeule lang u. schmal: *saravacanus*. — b) Halsschild mit deutl. Büscheln: *fasciculicollis*, *Dohrni*, *praetor*, *Hartmannianus* **n. sp.**, *Imhoffi* var. — II. Spp. ohne scharfe helle Binde. — a) Halsschild mit Büscheln: *Fausti* **n. sp.**, *Schenklingi* **n. sp.**, *Imhoffi*, *Imhoffi* typ., *Imhoffi* **var.** *propinguus* **n.** u. *maculatus*. — b) Halsschild ohne Büschel: *obtusatus*, *aureolus* **var.** *excellens* **n.**, *aureolus*, *Kolbei* **n. sp.**, *funebris* mit *fun.* typ. u. *fun.* **var.** *fulvopilosus* **n.** — 6. Beschreib. der Spp. (p. 113 sq.) u. zwar: Literaturangaben, Beschr., Varr., Verbreitung etc. 1. *D. hebes* Fabr. mit var. *morbosus* Pasc. u. var. *aterrimus* Aur. Gattungstypus. *Fabricii* Faust nom. i. coll. (Hongkong) gehört sicher hierher p. 113—115 (Siam, Bengalen; Tonkin, China). Die var. *aterrimus* Aur. (alle Schuppen u. Borsten einfarbig schwarz oder schwarzbraun) p. 115 (Tonkin, Laos, Hanoi, Cambodja, Assam). 2. *D. transversalis* **n. sp.** (vor. nahe verw., durch Beschuppung u. Beborstung u. viel längere Fühler versch.) p. 115—116 ♂ (Philipp.: Sibuyan). 3. *D. nobilis* **n. sp.** (*hebes* sehr ähnl., größer [♂ 12,5:8 gegen 7—13,8 mm: 4,7—8,5!]; Flgld. nach hint. mehr verengt, viel stärkere Borstenbüschel, etwas lang. vorn weniger eingeschnürt. Halsschild etc.) p. 116—117 ♂ (Tandjong Morava). 4. *D. Cumingi* Boh. (m. var. *pustulosus* Schönh. i. l.) v. d. Philipp.: Cebu (mit *hebes* verw., kohlschwarz mit schneeweiß. Zeichn.) p. 117—118 ♂♀ (Philipp.: Luzon, Manila). 5. *D. fasciatus* Aur. (Halsschild u. Schienen viel dichter mit gelb. Schuppen; kleiner, scharf gezeichnet) p. 118—119 ♂♀ (Tonkin, Siam; Birma; Tikekee; Pegu, Bhamo). Bildet mit *breviusculus* **n. sp.** und *anxius* Faust eine kleine Gruppe, *anx.* hat die längste, *breviusculus* die kürzeste Gestalt. 6. *D. breviusculus* **n. sp.** (viel kürzer als *fasc.*, ♂ wenig länger als breit; Flgld. viel rauher beschuppt etc.) p. 119—120 ♂♀ (Cambodja, Tonkin). 7. *D. anxius* Faust., länger als d. ähnl. *fasc.* etc.) p. 120—121 ♂♀ (Kanara u. Taravady; Nilgiri). 8. *D. Confucii* Boh. (bildet mit *brachmanum* Faust eine kleine Gruppe, welche durch das kreisrunde, etwas erhabene u. samtschwarze Schildchen gut von d. anderen geschieden ist; *fasc.* in Größe u. Gestalt ähnl., abgesehen von Bildung u. Farbe des Schildchens besonders durch die scharfen kleinen weiß. Makeln auf d. vord. Hälfte der Flgld. verschieden) p. 122—123 ♂♀ (China, Birma, zahlr. Fundorte; Tenasserim). 9. *D. brachmanum* Faust. (von dem nächst verwandten *Confucii* durch bedeutende Größe, einzeln dreieckig zugespitzte Flgld., lanzettl. Schuppenhaare u. den Mangel der gelbweißen Punktmakel verschieden). **Hubenthal**, t. c. Heft 7/9 p. 199—200 ♂♀ (Himalaya, Sikkim, Darjeeling). Bildet den Übergang zu der kleinen Gruppe der beiden folg. Spp.: 10. *D. crassus* **n. sp.** (Halsschild in der Mitte mit ganz schmalen borstenförm. u. einzelnen etwas breiteren langen spitzen Schuppen dicht besetzt. Schwarze Borstenbüschel auf der höchsten Erhebung der Flgld. vor der Mitte auf der Naht, ein länglich. unterbroch., 3 klein. hinter einander auf d. 1., ein größerer auf d. 2. Zwischenräum. Breite, dicke, große Form) p. 200—201 ♂♀ (Coll. Sauter: Formosa: Agi Han, Tainan, Ku Sia, Takao, Kanshirei). 11. *D. similis* **n. sp.** (durch längeres Halsschild mit anderer Beschuppung, stärker vortretende Schulterbeule, schmale lange Fühlerkeule von *crassus* versch.) p. 201—202 ♀ (Philipp.: Luzon). Bildet

den Übergang zur 2. Gruppe: 12. Die fehlenden Spp. No. 12—16, eine Gruppe, die durch die helle, gelbe, gelbbraune oder graue Beschuppung, die kleinen Borstenbüschel u. die verhältnismäßig gestreckte Gestalt charakt. sind. *Helleri* hat eine helle, auffallend geformte Binde, *suavis* ist dick u. kurz fast wie *crassus*, aber ganz anders gezeichnet, *probus* hat eine hellere Binde, aber ganz andere Beschuppung wie *crassus*; *elongatus* weicht durch die Fühlerbildung ab. Bei allen 5 Spp. ist der Rüssel fein gelb behaart, seine Wurzel u. der Kopf dichter mit rundl. Schuppen besetzt, Useite u. Beine sehr dicht mit großen breiten Schuppen, dazwisch. mit schmalen gelb. Schuppenhaaren. Beine, besonders an d. Schienen stark gelb beborstet; Bauch dicht gelb behaart (beim ♂ länger); bei *probus* Beschuppung der Useite fast anliegend, bei *suavis* sehr rauh: 12. *D. probus* **n. sp.** (breite anlieg. Schuppen, kurz gedrungene etc.) p. 202—203 ♂♀ (Birma: Rangoon, Burma); 13. *D. suavis* **n. sp.** (schöne Form; meist rotbraune Borstenbüschel; sehr lange, schmale Fühlerkeule) p. 203—204 ♂♀ (Sumatra, Engano, Bua Bua); 14. *D. duodecimfasciculatus* Chevrolat (Chevr.'s Beschr., flüchtige Beschr.) Neubeschr. p. 204—205 (Andaman); 15. *D. Helleri* **n. sp.** (durch die Zeichn. der Flgld. auffällig, siehe oben. Lang eiförmig, etc.) p. 205—206 ♂♀ (Andaman, Bengal., Nepal); 16. *D. elongatus* **n. sp.** (dicht u. abstehend beborstete mittl. Fühlergl. wie *caelatus* u. *obliquefasc.*, aber längere Gestalt, andere Beschuppung u. Zeichn.) p. 206—207 ♂♀ (Bengal., Vorder-Indien: Berar); 17. *D. caelatus* Karsch (= *communicans*, *strenuus*, *inexpertus* Walker 1859) (bildet mit No. 18 eine kleine Gruppe, die durch die dicht u. lang beborsteten mittl. Fühlerglieder u. die scharfe astförm. Zeichn. der Flgld.-spitze von allen Spp. verschieden ist. Ausführl. Beschr. 2.—5. Geißelgl. dicht lang abstehend weißgelb beborstet. 2., 4. u. 6. Zwischenraum auf d. Flgld. bilden hinter den 3. Büscheln eine scharfe astförm. Zeichn., diese ist weißgelb, nicht weiß wie Karsch u. Walker schreiben etc. *Inexp.* Walker deckt sich mit *cael.* Karsch, *comm.* ist *cael.* mit hell. Makeln des Halsschildes *stren.* ist ein abgerieb., durch Feuchtigkeit verdorb. Ex. Walkers Beschr. völlig unzureichend u. selbst bei Auffindung der Typ. hat *cael.* Karsch die Priorität) p. 207—209 (Ceylon). 18. *D. obliquefasciatus* Hartm. (vor. sehr ähnl., aber versch. durch das Fehlen der kürz., schwärz. Borstenbüschel auf dem vorderen Teil des 6. Zwischenraumes der Flgld.) p. 209—210 ♀ (Sumatra. Hartmanns *obl.*-Ex. von Ceylon gehört zu *cael.*); 19. *D.* (**Subg.** *Desmidophorinus* **n.**) *aureolus* Gyllenh. bildet mehr einen Übergang zur 1. Gruppe. Durch Gestalt, breit. Schuppen des Halsschildes, Fühlerbildung u. auffallendes Vorkommen einer Form mit kurzem Schulterzapfen (**var.** *excellens* **n.**); diese Form ist aber nach d. Typus d. 2. Gr. gebaut, indem sein Vrand nicht wie bei *suavis* stark gerundet, sond. wie bei *aureolus* geradlinig schräg verläuft etc.) p. 210—211 ♀♂ (Java occid.: Sukabumi, 2000 m) mit **var.** *excellens* **n.** (Schulterzapfen schwach entwickelt, kaum vorragend, stumpf höckerartig) p. 211 ♀ (Malang auf Java). 20. *D. Kolbei* **n. sp.** (mit *aureolus* nahe verw.; 2. — 5. Fühlergl. wie b. *caelatus* dichter mit abstehenden Schuppenhaaren besetzt; alle Glieder auffällig kurz etc.) p. 212 (Borneo). 21. *D. funebris* Pascoe (durch dunkle Färb., kräft. Schulterhöcker u. starke Büschel der Flgld. leicht kenntlich) p. 213—214 (Neu-Guinea). Die meisten Stücke sind durch Feuchtigkeit verdorben u. die Beschuppung schwarz-

braun geworden. Bemerkenswerte Var.: **var.** *fulvopilosus* **n.** (Keller i. l.) hat nicht schwärzlich, sondern dicht gelb. behaartes Halsschild. Sämtliche Borstenbüschel der Flgld. rötlich gelb. Übergänge vorhanden) p. 213 (Neu-Guinea: Sattelberg); 22. *D. Dohrni* Faust (kurz eiförm., gewölbt, mattschwarz, charakt. gelblichweiße Bindenzeichn., geringe Größe, 8,5 —9,5 mm) p. 214—215 ♀ (Sumatra: Tandjong Poera); 23. *D. fasciculicollis* Walker. Walk.'s Beschr. wohl nach ein. abgeriebenen Stück. Ausführl. Beschr. unter Hervorheben der wichtigst. Merkmale p. 215—216 ♂♀ (Ceylon); 24. *D. saravacanus* Heller. (Bildet mit den beid. folg. eine kleine, durch die stark. Schulterzähne, kurze, breite Gestalt, breite vollständ. Binde der Flgld. sehr ausgezeichn. Gruppe. *Praetor* Faust ist ganz abweichend gezeichnet; *Hartmannianus* **n.** ist viel größer u. hat kürzere, kleinere zahlr. Borstenbüschel auf den Flgld., weniger steilen Absturz ders. u. kurze Fühlerkeule) Beschr. u. 217—218 ♂♀ (Sarawak, Brunei, N.-O. Borneo); 25. *D. Hartmannianus* **n. sp.** p. 218—219 ♂♀ (Sumatra; Sum.: Tandjong Poera). 26. *D. praetor* Faust. (prächtige Sp. durch feine Punktstreifen, breite Zwischenräume, nicht wiederkehrende Zeichnung; Form u. Stellung der Büschel) p. 219—220 ♂ (Halmahera); 27. *D. Fausti* **n. sp.** (schöne Sp., vorig. nahe; ausgezeichnet durch den außerordentlich langen, mehr nach unten gerichteten Zapfenzahn der Schultern. Durch zahlr. helle Büschel u. undeutliche Binde der Flgld. steht sie den folg. näher) p. 221—222 ♀ (Philipp.: Palawan). 28. *D. Imhoffi* Bohem. (leicht kenntlich, durch die gelbl. weiße oder bräunlich graue oder graue und zarten Haarschuppen bestehende dichte Tomentierung. Bald fehlende bald deutlichere schräge Binde der Flgld. u. die zahlr., in regelmäß. Reihen stehend. kleinen Büschel der Flgld.) p. 222—223 (Sumatr., Borneo; auf Java häufig: Malang, Mts. Kawie; Jav. orient.: Montes Tengger, 4000′), nebst **var.** *propinquus* **n.**, (die mittl. Borstenbüschel des 2. Zwischenraumes groß u. hoch, schwarz gefärbt etc. Möglicherweise eine eigene Sp.) p. 223 ♂♀ (Sumatra). 29. *D. Schenklingi* **n. sp.** (von der vor., der sie nahesteht, sofort unterscheidbar durch etwas kürzere u. breitere Gestalt, einem punkt. Halsschild, hauptsächlich durch die sehr dichte bräunliche gelbe gröbere Beschuppung, viel stärkere u. gröbere polsterartige Büschel, dadurch viel rauher als *Imhoffi*) p. 223—224 ♀ (Andaman. u. Java). 30. *D. maculatus* Pascoe (*Imhoffi* ähnl., größer, robuster etc.) p. 224—226 (Malaiischer Arch.: Batjan, Ceram, Illo). 31. *D. obtusatus* Heller 1916 (größte, plumpste Sp. 14,5—20 mm. Von der ähnl. *Imhoffi* Boh. versch. durch plumpe, mehr keilf. Gestalt, mit stumpfen Schultern etc. Untersch. von *macul.*) p. 226—227 (Philipp.: Luzon, Mt. Banahao ♂; Luzon). — Abbild. Körperumrisse mit Zeichn. Angabe (p. 225): 1. *D. breviusc.* Hbth. ♂, *D. probus* Hbth. ♂, *brachm.* Fst. (seitl.) ♂. 4. *D. Helleri* Hbth. ♀, 5. *D. obtus.* Heller ♂, 6. *D. Hartm.* von Prof. Heller Hbth. ♂ nach Zeichn. *D.* (subg. *Desmidophorinus*) *Bickhardti* **n. sp.** mit *Hartm.* und *Schenkl.* am nächsten verw., v. jenem versch. d. kürzere Gestalt, kürz., breit. Halssch., fein. Haarbeschuppung u. viel größ. u. zahlr. Büschel d. Flgld.; von diesem durch deutliche Mittelbinde, die mehrfarb. Oseite; von beid. durch den außergewöhnl. großen u. lang. Mittelbüschel des 2. Zwischenraumes d. Flgld. Stellung in d. Tab.) **Hubenthal**, Entom. Blätt. Jhg. 13 Heft 10/12 p. 264—65 ♀ (Tonkin, Lao-Kay). Bemerk. zur Form des Schulter-

zapfens bei *Hartm.* u. *Fausti.* Bei *Hartm.* geht d. Hrand bogenförm., bei *Bickh.* deutlich stumpfw. in d. Seitenrand über (individuell?), bei *Fausti* ist der Zapf. an d. Basis viel schmäler, sein Hrand kaum gebogen, in ein. dem rechten viel mehr genähert. Winkel zum Seitenrande stehend.

Dicranthus elegans F. im Müggelsee bei Berlin, bei Rostock, in der Warnow, bei dem Wirtshaus „Gehlsdorfer Fähre" dicht bei der Stadt. Beschr. d. Lage. Im VI. u. VII. findet sich der Käfer u. die Larve in den unter Wasser befindl. Internodien. Deutsche entom. Zeitschr. 1915 p. 210.

Diodyrrhynchus austriacus von derselben Fichtengruppe in Maksimir. Mehrmals geklopft. **Stiller (2)** p. 135.

Dorytomus filirostris Gyll. Umgebung von Eisleben: Wiesenbrücke 23. VI. 09. **Feige, C.** p. 209. — *D. tremulae* Payk., *taeniatus* F. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *D. vorax.* Puppe mit dorsalen „épines". **Weber** p. 14.

Eusomus phytonius (p. 13) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 93.

Gastrodus (*Liophloeus*) *Schach* (p. 13 [auch p. 35!]) Taurien. **Strand** (Gistel) p. 93.

Gymnetron beccabungae L. und *squamicolle* Rttr. Diagnosen. Beide sind gute Spp. Unterschiede, etc. **Künnemann,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918. — *G. rostellum* Hrbst. Mitte VII. bis Anf. IX. Fissau, vereinzelt. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 91. Für Ost-Holstein neu; a. *stimulosum* Germ. 7. IX. 16; *G. beccabungae* L. a. *nigrum* Hardy, Beutinerholz, Fissau, V., selten, p. 91. — *G. rostellum* Hbst. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *G. tetron* F. u. *G. variabile* Rosenh. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Schirmblüten. **Rapp** p. 50. — *G. villosulum* Gylh. wärmeliebend. Verbreitung. Fundorte. **Huber** p. 66. von Efringen-Müllheim p. 88.

Huamboica-Spp. **Heller,** Stettin. Entom. Zeitg. Jahrg. 78, 1917, Heft 1 p. 110—115. Die in d. Stett. E. Ztg. 1906, 28 auf *Aphiorhamphus cavicollis* Kirsch 1888/9 errichtete Gatt. *H.* unterscheidet sich nicht nur habituell, sondern durch eine Reihe so tiefgreifender Merkmale von *A.* (Typ.: *rugosus* Guér.) daß Kirschs Klassifikation nur durch die hohe Bewertung des Mesosternalzapfens als Gatt.-Merkmal verständlich wird. Doch selbst dieses kommt nur dem ♂ zu u. ist wesentlich anders als bei *A.*, dessen Sternum des Metathorax breiter als hoch u. in Form eines queren ovalen Fläche abgestutzt ist, während es bei *H.* (früher *A.*) *cavicollis* Kirsch mindestens $2^1/_2$ so lang wie breit u. pflugscharartig nach vorn gekrümmt ist; seine vord. Fläche bildet keine Schneide, sondern eine Fläche, die vor der Spitze einen ovalen Eindruck hat. Weitere wichtigere Merkmale sind: Der verhältnismäßig schmale, ziemlich parallelseitige Halssch., dessen Vrand über den Kopf hin gerundet vorgezogen ist, die stark entwickelten Augenlappen, die schlanken Beine mit unbewehrten Schenkeln u. die am Grunde verwachsenen Krallen. Unterschiede des *Aph. guerini* Kirsch 1875 von dem nahest. *Archarias* [Champ., Biol. C. Am IV, P. 4, 291] *laticollis* Oliv. p. 110. Das ♀ unterscheidet sich von d. ♂ außer durch das bei d. meist. Rüsselkäfern aufgetriebene, der Länge nach nicht eingedrückte, 1. Ventralsternit, durch den längeren, glänzend., einer deutlichen Dorsalleiste entbehrenden Rüssel, schlankere Fühler, den auf d. Scheibe nicht, oder nur wenig eingedrückten

Halsschild, den Mangel einer gekörnelten Humeralleiste d. Decken u. vor allem durch das Fehlen der bereits erwähnten Mittelbrustbewehrung p. 111. Unterscheidungstab. der 4 folg. Spp. p. 111: 1. *H. cavicollis* (Kirsch) ♂ Ergänzung zur Beschr. p. 111—112; 2. *H. tenuitarsis* **n. sp.** (11,5 × 5 mm) p. 112—113 (Colombia); 3. *H. granulicollis* **n. sp.** (11,5 × 5 mm; vorig. ähnl., anfängl. für das ♂ der vor. gehalten) p. 113—114 (Ecuador: Sabanilla, IX—X); 4. *H. obliquesignata* **n. sp.** (12,5—13 × 5—5,5 mm) p. 114—115 (Colombia, Rio d'Aqua, 2000 m).

Heilipus gisteli de Jenison [i. l.] (p. 50). Kolumbien. **Strand** (Gistel) p. 93.

Hydronomus alismatis Mrsh. in Albaron, auf Froschlöffel, in einem Wassergraben. **Rapp** p. 48.

Hylobius abietis L. Kiefernschädling, Finkenkrug. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185; im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Hypera oxalidis Herbst 1100 Mont., *rubi* Kraus 1100, Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 117, *trilineata* Marsh. 600. — *H. oxidilis* Herbst v. *ovalis* Boh., *H. palumbaria* Germ. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366. — *H. orobia* (p. 14) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 93.

Icaris sparganii Gyll. in Albaron, auf Froschlöffel, in einem Wassergraben. **Rapp** p. 48.

Larinus flavescens Grm. im Hinterlande von Agay, Esterellegebirge; auf Disteln. **Rapp** p. 49. — *L. obtusus* Gyll. aus d. Bredower Forst (V. 1918) für die Mark neu. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 431. — *L. turbinatus* *Gyll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *L. marginicollis* (p. 31) Krim. **Strand** (Gistel) p. 93.

Lepyrus Germar. Stridulationsapparat. **Kleine,** Entom. Blätt. Jahrg. 14, 1918, Heft 10/12 p. 257—274. Gröberer u. feinerer Bau. Die Untersuchungen erstrecken sich auf 1. *L. arcticus* Payk. aus Sibirien p. 259—260; 2. *L. arcticus* var. 4-*notatus* Boh. vom Amur u. Jeniseisk p. 260; 3. *L. armatus* Weise aus Tirol u. Istrien p. 267—268; 4. *L. capucinus* Schall. aus Süddeutschl. u. Kroatien p. 263—65; 5. *L. Christophori* Fab. vom Amur (Chabarowsk) p. 266—267; 6. *L. japonicus* Reitt. aus Japan p. 260 u. 263; 7. *L. nebulosus* Motsch. vom Amur u. aus China p. 265—266; 8. *L. palustris* Scop. aus Österreich u. Ungarn p. 269. — Die mutmaßliche Bewertung des Stridulationsapparates (p. 269—274) mit Tab. p. 270. Detailabb. auf Taf. p. 261—262). Erklärung der Taf. (p. 274). Einzelheiten siehe im Original.

Limnobaris Spp. aus der Umgebung von Eisleben. *L. pilistriata* Steph. Pfaffenfahrt, 30. V. 15, Wormsleben, 6. IV. 18 im Genist gesiebt in Anzahl; *L. T. album* L. (des Catal.) *pusio* (Boh.) Reitt. Wormsleben 29.IV.16. **Feige, C.** p. 209. — *L. pilistriata* Steph. aus Finkenkrug für die Mark neu; desgl. aus dem Riesengebirge; das märkische Ex. ist größer. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 184. *L. T.-album* L. mit d. forma *pusio* Boh. p. 185. — *L. pilistriata* Steph. V., VI. Überall auf sumpfigen Wiesen häufig. Von *T. album* wurde bisher nur v. *pusio* Boh. gef., für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 91; *L.* Finkenkrug, 17.V. Voß., für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 281.

Liophloeus gibbus Boh. im Retyezát, 1000—2100. **Szilády** p. 116. — *L. pessulatus*

Müll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *L. schach* (p. 35). [Auch p. 13!] Krim. **Strand** (Gistel) p. 93.

Liparus coronatus Goeze im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *L. dirus* Herbst, *L. germanus* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366. — *L. germanus* L. Riesengebirge. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185.

Lixus. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe in Stengeln von Krautgewächsen. **Weber** p. 16. — *L. acicularis* in Albaron, auf Weißdorn. **Rapp** p. 48. — *L. bardanae* F. aus Spandau u. *L. paraplecticus* L. aus Strausberg. **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185. — *L.*-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 93. — *L. noctis* (p. 15), *popularis* (p. 16 u. 49) sowie *nocturnus* p. 41 (alle drei Sizilien).

Luperus circumfusus Mrsh. von Ginster, *L. viridipennis* Grm. am Wege nach Besançon, auf Gebüsch. — *L. cyanipennis* Küst. auf der Madonne, auf Bärenklau. **Rapp** p. 54. — *L. pinicola* Duft. a. *silvestris* Wse. Teschen; *L. flavipes* L. bei Skotschau 1916 an Weidengebüsch längs der Weichsel, zahlreich. **v. Wanka, Th.** p. 281.

Magdalis flavicornis Gyll. Teschen. **von Wanka ,Th.** p. 282. — *M. violacea* L. Umgebung von Eisleben: Katharinenholz, 12. V. 11; 30. V. 14. **Feige, C.,** p. 209.

Magdalinus [*Magdalis*] *ilicis* (p. 42) Krim. **Strand** (Gistel) p. 93.

Mecinus pyraster Hbst. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Merus [**n. g.** 1857]. Typ.: *Lixus fasciatus* Redt. **Strand** (Gistel) p. 93. Kaschmir.

Mesites curvipes Boh. von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 120. — *M. pallidus* Boh. unter der Rinde eines Pappelklotzes, in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *M. edituus* (p. 9) Taurien; *pallidipennis* (p. 38) Taurien. Bei letzt. steht als Synon. *Cossonus edituus*, die Beschr. beider stimmen überein, so daß beide Spp. wohl identisch sind. *pallidip.* ist aber schon von Bohem. in Schönherr 1838 gegeben worden u. bezieht sich wohl auf die gleiche Sp. **Strand** (Gistel) p. 93.

Miarus graminus Gyll. Larven, Puppen, Käfer in den Früchten der Campanula rotundifolia L., keine auffallende Gallenbildung wie bei *M. campanulae* L. **Urban** in **Hubenthal** (4 No. 57) p. 63. — *M.* Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 117: *M. graminis* Gyllh. 1000, *campanulae* L. 600.

Mesagroicus Hofferi **n. sp.** (Unterschiede von *M. obscurus* Boh.) **Penecke,** Wien. entom. Ztg. Jhg. 36 p. 219—220 ♂♀. Hauptunterschied im Bau des Abdominalsternites. (Rumänien, westl. von Galatz, im Mündungsgebiet des Seretz in die Donau).

Metallites [*Polydrusus*] *adonis* (p. 17) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 93.

Minyops variolosus Fabr. u. *carinatus* L. wärmeliebend; Verbreitung; Fundorte. **Huber** p. 65; beide aus der Vogesenzone p. 92.

Molytes carinaerostris Küst. im Retyezát, 1100—1800. **Szilády** p. 117.

Mylabris affinis Froel. wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 66, Vogesenrandzone p. 92, Efringen-Müllheim p. 88, Kaiserstuhl p. 90.

Nanodes villaticus (p. 34) Bayern; *triptolemus* (p. 34) Patria? **Strand** (Gistel) p. 94.

Nanophyes suavis (p. 17) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 93. — *N. marmoratus* Goeze: f. *angustipennis* Goeze Leipe-Spreewald 18. IV. 17, f. *ruficollis* Rey auf *Echium vulgare* L. (Wendeler) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 281. — *N. tamarisci* Gyll., *N. pallidulus* Grav. auf *Tamarix* in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46.

Notaris acridulus L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Omias austriacus Reitt. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366. — *O. antiquarius* (p. 18) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 94.

Orchesia acicularis Reitt., im VI. 1916 in ein Wäldchen bei Teschen, in trocken., an Buchenstümpf. wachs. Schwämmchen zahlr.; *O. minor* Walk. an trockenen Fichtenästen im Tale der Rečica in d. Beskiden; erstere für die Fauna neu. **v. Wanka, Th.** p. 281.

Orchestes. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe, ca. 5 Wch., Blätter. **Weber** p. 16. — *O.* Spp. aus der Umgebung von Eisleben: *O. quercus* L. Hausberg, 28. VI. 16, gesiebt; *O. rufitarsis* Germ. Pfaffenfahrt, 15. VI. 16; *O. salicis* L. Kliebig, 23. VIII. 13. **Feige, C.** p. 209. — *O. fagi* L., *decoratus* Germ., *stigma* Germ., *foliorum* Müll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *O. fagi* L. im Retyezát, 1000—2000. **Szilády** p. 117.

Orobites cyaneus L. Umgebung von Eisleben: Hausberg, 30. IV. 17; 19. V. 17, an Veilchen. **Feige** p. 209.

Orthochaetes setiger Beck. auf einer Waldwiese bei Teschen von Gras gekätschert, auch aus dürrem Laub gesiebt. **v. Wanka, Th.** p. 281. — *O. setiger* var. *plagiatus* Schils. Thüringen. **Hubenthal,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 378.

Otiorrhynchus Spp. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.**: *O. geniculatus* Germ., *raucus* F., *scaber* L., *porratus* Hbst., *singularis* L., *pinastri* Hbst. — *O.*-Spp. im kroatischen Montangebiet: *O. geniculatus* Germ., *pulverulentus* Germ., Germ., *bisulcatus* F. u. *O. gemmatus* Scop. **Stiller** p. 366. — *O.* Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 116: *O. pulverulentus* Germ. v. *periscelis* Gyllh. 1100, *pulv.* v. *adumbratus* Stierl. 1200, *O. obsoletus* Stierl., v. *aethiops* Apfelb. 1900—2000, *fuscipes* Ol. 1100—1250, *mori* F. 2100, *ducicus* Dan. 2200, *denigrator* Boh. 1250—2200, *kolleri* Gyll. 1100, *granicollis* Boh. 1250—2300, *asplenii* Mill. 1100, *lepidopterus* F. 1150—1200, *marmota* Stierl. 1600—2500, *chrysocomus* Germ. 1400, *pauxillus* Rosh. 1000—2000. — *O.* 5 Spp. in der Hochgebirgsregion das sehr häufig. *O. tenebricosus* Hbst. in einer kleineren gerunzelten Var. **Szilády Z.**, p. 66. — *O. Ghilianii* Fairm., *O. stricticollis* Fairm. mit der ab. *gallicus* Strl., *O. griseopunctatus* ab *Grouvellei* Strl., *O. mixtus* Gyll. **Rapp** p. 52. — *O. haematopus* Boh. auf dem Schneeberg Balaour an Blättern u. Blüten. **Rapp** p. 52. — *O. inflatus* v. *salebrosus* Boh. aus Thorn (W.-Pr.), wohl der nördlichste bisher bekannte Fundort; *O. crinipes* Miller aus Mähren; *O. lasioscelis* Rtt. aus Dalmatien (Brgat bei Ragusa). **Wendeler,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185. — *O. juvencus* Gyll. im Dünensande in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *O. marmorata* um den höchsten Gipfel der Retyezát, ca. 2500 m. **Szilády, Z.** p. 108. — *O. porcatus* Hrbst. 28. VI. 16. Im Gemüsegarten des Schloßparkes zu Eutin. Eingeschleppt? 1 Ex. von *Alliaria* geschüttelt, für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *O. priscus* Reitt. in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 46. — *O. sulcatus* F. Eisleben: Mohren-

apotheke, 30. VI. 12; 24. VII. 12; 5. IV. 13. **Feige, C.** p. 208. — *O.* **Strand** (Gistel) p. 94: *O. civicus* (p. 6) Karpathen, *O. sciaphilus* (p. 6), *pityophilus* (p. 18), *gelidus* (p. 18), letztere 3 aus Steiermark. — *O.*-Spp. aus Nordalbanien u. Montenegro. **Apfelbeck** p. 168—176: *O.* (*Dodecastichus*) *atripes* **n. sp.** (dem *O.* (*D.*) *corallipes* Strl. äußerst ähnl.; Untersch.) p. 168—169 (Prokletijagebiet 1 ♂; zahlr. vom Zljeb, 2000. Könnte sich durch Übergangsformen aus and. Gebirgen als eine Rasse des *O. corallip.* erweisen). *O.* (*D.*) *aurosignatus* var. *vlasuljensis* Apf. Prokletijagebiet, 17.—22. VII., alpin; *O.* (*D.*) *dalmatinus* Gyllh. (rotbein. Form). Rapša, 10.—18.V.; *O.* (*D.*) *consentaneus* Boh. v. Rapša; ?*O.* (*D.*) *brevipes* Apf. (*sinjanus* J. Müll.) Prokletijagebiet 1 einz. immat. ♀; *O.* (s. str.) *cardiniger* Host., klein., schlankes Ex. mit dicken Fhlrn. Cafa Glava, 9.—27. VII. (Galter), Umgeb. von Vunšaj; *O. metokianus* Apf. Rapša, 15. V., Podgorica—Andrijevica, 24—30. V. p. 169; *O.* (s. str.) *conjungens* **n. sp.** (gehört in den Verwandschaftskreis des *O. perdix* Oliv.; tiefschwarz, etc.) p. 169—170 ♂♀ (Prokletijagebiet, Buni Jezerce); *O. thalassinus* Apf. von Rapša, zieml. typisch, einzelne Ex. in der Skulptur zu *O. perdix* Oliv. neigend **ab.** *ascendens* **n.** p. 171; *O.* (s. str.) *prokletiensis* **n. sp.** (Verwandtschaftsgruppe des *O. perdix* Oliv., dem *O. thalass.* ähnlich) p. 171—172 ♀ (Prokletijagebiet, Umgeb. von Vunšaj, 1300—1600 m; *O.* (*Cirhorhynchus*) *crinipes* Mill. Rapša ♀, *O.* (*Dorymerus*) *bosnicus* Strl. Alban., Rikavac, 1300 m, 25. VI.—2. VII., Umgeb. von Vunšaj), 17.—22. VII.; *O.* (*D.*) *bosnarum* Csiki (*puncticollis* Strl.) mit Übergängen zur var. *Pentheri* Apf., (Umgeb. Vunšaj), Plec, 11.—17. VII., *O.* (*D.*) *politus* Boh. (*glabratus* Strl.) Vermoša, 13.—26. VI.; *O.* (*D.*) *austriacus* F., Umgeb. Vunšaj, 17.—22. VII.; *O.* (*D.*) *alpicola* Boh., kräftig, lebhaft kupfr. beschuppte Form mit stark glänz., auf der Scheibe fein u. meist zerstreut punktiert. Halssch.; Rikavac 25. VI.—2. VII;. Prokletija, 1300—2000 m; *O. rugosogranulatus* v. Vermoša; zahlr. aber sehr sporadisch in Südbosn. in Höhen von ca. 1000—1400 m. Am Schar Dagh zahlr. in d. alpin. Region unter Steinen; var. *chionophilus* Apf. p. 172; *O.* (s. str.) *malissorum* **n. sp.** (in die *anthracinus*-Gruppe gehörig u. dem *O. albanicus* Apf. nahest. Untersch.) p. 173 ♂♀ (Prokletijagebiet, 1300—2000 m; Umgeb. von Vunšaj, 11.—22. VII.; Fusa Rudnices, 1500 m, Untersch., Plec, 11.—17. VII., Zljeb, 2000 m; alpin. Untersch. des ähnl. *mnuelensis* Apf. vom Mnuelagebirge bei Fandi [Merdita]. *O.* (*Dorymerus*) *corruptor rhamnivorus* Apf. von Andrijevica, 31. V., 2. VI. p. 174, *O.* (*Limatogaster* 1899) *tumidipes* var. *Hopffgarteni* Strl. von Skutari, ♂♀; *O.* (*L.*) *tumidipes antennarius* **subsp. n.** (dickere Fühler, namentl. dickeres u. kürzeres 1. sowie globose äußere Glieder unterscheiden ihn von der typ. Form) p. 174 (Prokletija, alpin, auch in d. alpin. Region der südbosn. u. herzegow. Hochgebirge; *O.* (*L.*) *nyctelius* 1913 (Reitt. sp. pr. Verhdlgn. naturf. Ver. Brünn 52, 1913) (Untersch. von d. typ. Form aus Krain, Bosnien, Herzegow., Montenegr.) p. 174 (Rapša; auch in tieferen Lagen Montenegros, Podgorica). *O.* (*Arammichnus*) *imitator* Apfb. Vermoša, Rikavac, 1300—1900 m, 25. VI.—2. VII. In den südbosn. Hochgebirgen verbreitet, auch am Durmitor, alpine Sp.; *O.* (*A.*) *Ganglbaueri* Stierl. Grabeni, 16. VI. Umgeb. Vermoša, 1100—1800 m (Schnee) Urgestein. Am Schar Dagh, Urgestein, häufig, unter Steinen in der Nähe von Schneefeldern p. 175. *O.* (*A.*) *Galteri* **n. sp.** (Größe u. Aussehen

eines *Tropiphorus cucullatus*, in die Verwandtschaftsgruppe des *O. imitator* Apf. gehörig u. dem *O. Ganglb.* vom Schar Dagh am nächsten. Untersch.) p. 175—176 ♀ (alban.-monten. Grenzgebiet: 9.—27. VII., vermutl. von der Cafa glava, in der Umgebung von Vunšaj); *O.* (*Tournieria*) *desertus* Rosenh. von Prokletija p. 176.

Peritelus hirticornis Hbst. Finkenkrug (Schirmer, D. E. Z. 1917, 346) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *P. platysoma* Seidl. am Wege nach Besançon, auf Gebüsch. **Rapp** p. 51.

Phyllobius betulae F. Teschen, auf Weißdorn. **v. Wanka, Th.** p. 282. — *Ph. oblongus* L. Da, *viridicollis* F. Da, *glaucus* Scop. Da, *psittacinus* Germ., *urticae* Deg. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *Ph. parvulus* Oliv. Umgebung von Eisleben: Holzecke, 19. VI. 13. **Feige, C.**, p. 208. — *Ph. pilipes* von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121. — *Ph. harlachingensis* (p. 19 u. 28) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 94.

Phytobius leucogaster Marsh. u. *velatus* Beck. in einem Tümpel bei Teschen unter Wasser auf untergetauchten Pflanzen, gesellschaftl., letztere zahlr. **v. Wanka, Th.** p. 282. — *Ph. 4-tuberculatus* F. Da, *floralis* Payk. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Phytonomus soll 3 Häutungen als Imago durchmachen. **Weber** p. 4. — *Ph. adspersus* F. Umgebung von Eisleben: Graben hinter Zellermühle 12. VII. 12. **Feige, C.** p. 208. — *Ph. arator* **var.** *Wolffi* **n.** (auffällig helle Form) **Krausse,** Archiv Naturg. Jahrg. 81, Abt. A Hft. 11 p. 109 (Asuni). — *Ph. nigrirostris* F. im Tale der Madonne, gekätschert. **Rapp** p. 53. — *Ph. punctatus* F., *adspersus* F., *nigrirostris* F., *pedestris* Payk., *variabilis* Hbst. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Pissodes. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe. 2—3 Mon., unter Rinde von Nadelhölzern. **Weber** p. 16; Geschlechtsreife erst im folg. Jahre nach dem Schlüpfen p. 18. — *P. piniphilus* Herbst. auch bei Teschen, aber selten. **v. Wanka, Th.** p. 282.

Poëphagus suffriani (p. 20 u. 37) Bayern *P.* als Gatt.-Namen findet Strand in den Nomenklatoren nur für *Mamm.* angegeben. Die Angabe zwischen *P. nasturtii* u. *disymbrii* dürfte beweisen, daß *Poophagus* Schh. gemeint ist). **Strand** (Gistel) p. 94.

Polydrosus impar Gozis, *atomarius* Oliv., *sericeus* Schall., *tereticollis* Deg., *coruscus* Germ., *cervinus* L. Da. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *P.*-Spp. im Retyezát. **Szilády** p. 116. *P. sericeus* Schall, 1800 Mont., *ruficornis* Bonsd. 800—1900. — *P. derosae* von Oristano. **Krausse** (**1**) p. 121. — *P. mollis* Ström. ♂ unbekannt. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 185. — *P.*-Spp. in **Strand** (Gistel) p. 94: *P. solidarius, alniarius, neris* u. *festalis* alle 4 (p. 20): Steiermark.

Poophagus Hopffgarteni Pourn. auf *Nasturtium amphibium* R. Br. am Elbufer in hohlen Stengeln der fruchttragenden Pflanze, alle Entwicklungsformen. Puppe in einer Hülle, Eier u. *P. sisymbrii* F. in derselb. Pflanze. Puppe angeblich freiliegend. **Urban** in **Hubenthal** (4 No. 52) p. 182.

Procas armillatus F. Umgebung von Eisleben: Goldgrund 12. III. 13. **Feige, C.** p. 209.

Pseudocleonus cinereus Schrank auf dem feuchten Boden im Lagunengebiet in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47.

Pseudotyphlus pilumnus Gyll. Larven im hohlen Blütenboden von *Matricaria Chamomilla* L., im VI. u. VII. 1916. Verpuppung in der Erde ohne Gehäuse. Käfer im VIII., bleiben aber bis zum Frühjahr in d. Erde. **Urban** in **Hubenthal** (4 No. 56) p. 180—181.

Rhamphus pubicarius Hbst. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Rhinoncus graminosus (p. 21) Steiermark. **Strand** (Gistel) p. 94. — *Rh. bruchoides* Hbst. Da, *pericarpius* L., im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Rhynchites Spp. in **Strand** (Gistel) p. 94: *auronitens*, *bicolor* (beide p. 22), *rugosus* (p. 72) (alle 3 Bayern). — *Rh. betulae* L. Da, *tomentosus* Gyll., *germanicus* Hbst., *cupreus* L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *Rh. germanicus* Herbst im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366. — *Rh. hungaricus* Hbst. als nördlichster Fundort: Mähren, daselbst auf *Aristolochia clematidis* L., ist ein Freund d. Rosenblüt. wie Abb. B zeigt; in Mazedonien trotz Häufigkeit der *Arist.* daselbst nicht gefunden. Üsküb, Mitte V., auf Rosen. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 381. — *Rh. interpunctatus* Steph. V., VII. Beutiner Holz, sehr selten. Nach Kuhnt nicht in Norddeutschland, aber von v. Koschitzky schon aufgeführt. Nach Schilsky, Käfer Eur. Bd. 40 in ganz Eur., nach seinem Verzeichn. der Käfer Deutschl., wohl nach Kuhnt nicht in N. Deutschl. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 92. — *Rh. olivaceus* Gyll., Teschen, auf Eichengebüsch. **v. Wanka, Th.** p. 282.

Rhyncolus culinaris im Baummulm, geködert; im Holz lebend. **Fleischer** (**1**) p. 265. — *Rh. truncorum* im Mulm eines alten Ahorns, „Augarten", Brünn. **Fleischer** (**1**) p. 263. — *Rh. absconditus* (p. 82) (Bayr. Alpen); *schranki* (p. 86) Oberbayern. **Strand** (Gistel) p. 94.

Rhytidosoma fallax Otto. III—VI. Beutinerholz, Pulverbeck usw. in Waldungen, früher von Künnemann für *globulus* Hrbst. gehalten. Koltze führt *globulus* Hrbst. u. *dentipes* Rttr. an, der aber nach Reitter, F. Germ. V., 142 mit *glob.* Hrbst. identisch ist. Die eine von Koltzes beiden Spp. dürfte *fallax* sein. Für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 90. — *Rh. globulus* Herbst Dippelsbach 23. V. 13. Umgebung von Eisleben. **Feige, C.** p. 209.

Sciaphilus parvulus Fabr., *setulosus* Germ. wärmeliebend; Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 65; *parv.* Kaiserstuhl p. 20. — *Sc. asperatus* Bonsd. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Sciaphobus scitulus Germ. von Skutari. **Apfelbeck** p. 176.

Sibinia meridionalis Briss. in Albaron, auf Wiesen gekätschert. **Rapp** p. 48. — *S. phalerata* Steph. 17. IX. 16. Fissau, in der gleichen Schonung wie *Apion* (siehe dort), für Ost-Holstein neu. **Künnemann,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 91.

Sirocalus nur eine Untergattung zu *Ceuthorrhynchus*. **Hubenthal** (**6** No. 81) p. 350.

Sitona sulcifrons Thunb. (Da), *flavescens* Marsh., *hispidulus* F., *lineatus* L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *S. suturalis* Steph. Fürstenberg a. O. *S. inops* Gyll. Rüdersdorf (beide Wagner, E. Mitt. 1917, 273) für die Mark Brandenburg neu. **Schulze, P.**, Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 280. — *S. suturalis* Steph. Teschen; *S. lineellus* Bonsd. bei Teschen nicht selten, also auch in „Ostdeutschl." (gegen Schilskys Angabe). **v. Wanka,**

Th. p. 282. — *S. tibialis* a. *ambiguus* Gyll. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366.

Sitones maculatus (p. 23) u. *piliger* (p. 71) beide von München. **Strand** (Gistel) p. 94.

Sitophilus. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe 7—8 Wch., Körner. **Weber** p. 16.

Smicronyx coecus Reich in Albaron, auf Tausendgüldenkraut. **Rapp** p. 48.

Sphenophorus abbreviatus F. auf dem feuchten Boden im Lagunengebiet in der Camargue, Stes. Maries. **Rapp** p. 47; auf der Madonne, über den Weg kriechend. **Rapp** p. 54.

Stenocarus fuliginosus Marsh. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *St. guttula* Müll. u. *languidus* Er. von Oristano. **Krausse** (1) p. 120.

Strophosomus faber Hbst. am Groß-Machnower Weinberg bei Mittenwalde. **Schirmer,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 147. — *Str. melanogrammus* Forst. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Tapinotus sellatus F. Umgebung von Eisleben: Wormsleben 15. V. 17, 6. IV. 18; 11. IV. 18, im Genist gesiebt. **Feige, C.,** p. 208.

Thamnophilus [*Magdalis*] *tristarius* (p. 21) Steiermark, *ilicis* (p. 21) Taurien. **Strand** (Gistel) p. 94.

Thylacites pilosus F. Umgebung von Eisleben: Freßbachtal, 21. IV. 16; Sandgrube 7. IV. 18, unter Steinen. **Feige, C.** p. 208.

Trachodes hispidus L. Umgebung von Eisleben: Hausberg 30. XI. 17, gesiebt. **Feige, C.** p. 208.

Trachyphloeus parallelus Seidl. Eisleben, Anlagen, gesiebt; *Tr. alternans* Gyll. Rotenschirmbach, 19. II. 12, unter Steinen. **Feige, C.** p. 208.

Tropiphorus carinatus Müll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Tychius medicaginis Ch. Bris. u. *junceus* Reich wärmeliebend. Verbreitung, Fundorte. **Huber** p. 66. — *T. junc.* von Efringen-Müllheim p. 88, beide vom Kaiserstuhl p. 90. — *T. picirostris* F., *T. flavicollis* Steph. in Albaron, auf Wiesen gekätschert. **Rapp** p. 48. — *T. 5-punctatus* L. a. *tauni* Fricken u. a. *connexus* Reitt. erstere bei Lychen i. d. Mark, VII. 1902; letztere bei Rheinsberg i. M. VI., 1907 zus. mit der Nominatform für die Mark Brandenburg neu. **Delahon,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 375. — *T. venustus* L. im kroatischen Montangebiet. **Stiller** p. 366.

134. Nemonychidae. 135. Mononychidae vacant.

136. Ipidae.

Borken- u. Bastkäfer. Zeit bis zur Entwickl. zur Puppe, 8—14 Wch. **Weber** p. 17. — Borkenkäfer Geschlechtsreife erst im folg. Jahre nach dem Schlüpfen. **Weber** p. 15.

Anisandrus dispar F. Umgebung von Eisleben, Helftaer Holz, 2. V. 16, an Eiche. **Feige, C.** p. 209.

Bostrychus [= *Dryocoetes*?] *pinetarius* (p. 5) Steiermark; *eudromius* (p. 33) Bayern; *parenchymatis* (p. 41) Deutschl., *westerhauseri* (p. 73) Bayern. **Strand** (Gistel) p. 94.

Crypturgus hispidulus Thoms. Beskiden (Lissahoragebiet) an dürren Fichtenästen für die Fauna neu. **v. Wanka, Th.** p. 282. — *Cr. cinereus* Hbst. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.,** p. 178.

Hylastes palliatus Gyll. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Hylesinus simson (p. 28) Brasil. [Soll schon 1848—50 von G. in Gistel u. Bromme, Naturg. aufgestellt sein]. **Strand** (Gistel) p. 94.

Ips amitinus Eichh., *typographus* (Da), *laricis* E. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178. — *I. lignifex* (p. 81) Deutschl. **Strand** (Gistel) p. 94. — *I. typographicus* Ausreifen der Imago bis zu 28 Tg. **Weber** p. 15; Lebensdauer der Imago unter natürl. Bedingungen 20 Mon. **Weber** p. 18. — *I. typographus* L. Umgebung von Eisleben: Neckendorf, 29. VII. 17, unter Fichtenrinde. **Feige, C.** p. 209.

Myelophilus piniperda L. Umgebung von Eisleben: Holzecke, 22. III. 13. **Feige, C.** p. 209.

Pityogenes chalcographus L. Da im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

Pityophthorus pubescens Marsh. (= *ramulorum* Perr.) Verbreitung Dept. Landes, S. Eur., Wiener Gegend; Deutschl. Mainzer Becken; Darmstadt, Nauheim; Donndorf b. Sinzig a. Rhein usw. Man könnte den Käfer für einen Südeuropäer halten, doch stellt **Eggers** in **Hübenthal** (4 No. 59 p. 181) 2 Fundorte an der Ostsee fest: Alt-Gaarz in Mecklenburg u. Misdroy auf Wollin. Scheint also wie *Hylesinus oleiperda* F., auch *Pityophthorus pubescens* ein guter Mitteleuropäer sein.

Polygraphus polygraphus L. im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178; Umgebung von Eisleben, Neckendorf, 6. VII., 14 aus Fichtenrinde gezogen. **Feige, C.** p. 209.

Xyleborus morigerus Bldfd. ein Orchideenschädling, wurde im Botan. Garten zu Dahlem-Steglitz noch nicht festgestellt. **Schumacher,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 154.

Xyloterus signatus F. Umgebung von Eisleben, Helftaer Holz, 19. IV. 12. **Feige, C.** p. 209. — *X. lineatus* [nicht *ilneatus*!] im Ampergebiet, Oberbayern. **Meyer, P.** p. 178.

137. Scolytidae.

Scolytus mali Bechst. Zeit bis zur Entwickl. der Puppe in Mittel-Deutschl. 11—12, in Amerika 4—8 Wch. **Weber** p. 17. — *Sc. multistriatus* Marsh. von Oristano. **Krausse** (1) p. 120. — *Sc.* (*Eccoptogaster*) *ratzeburgi* Johnson hat seit 1915 fast die Hälfte aller im Kiefernwalde südlich von Potsdam zerstreut stehenden Birken vernichtet (im VII. u. VIII. geschlüpfte Ex.). **Wanach,** Deutsche entom. Zeitschr. 1918 p. 392. — *Sc. rugulosus* Ratzeb. u. *Sc. multistriatus* Marsh. Arch. f. Naturg. Jahrg. 81 A. Hft. 9 p. 156. *Sc. rugul.* im Frühjahr bei Eberswalde 1915 an Pflaumenbäumen empfindlich schädlich; Anf. IX. zahlr. ausgewachs. Käfer. Mitte XII. Käfer tot, Larven schon sehr groß. Larve überwintert bei uns. Paras. *Chalc.*: *Chiropachys colon* L.; *Sc. multistriatus* Marsh. in der sehr heißen Campidano-Ebene auf Sardinien an *Ulmus*. Daselbst ausgewachsene Tiere u. Larevn den ganzen Winter über bis Anfang IV.

138. Platypidae.

Platypus nitidicollis (p. 29) Brasil. **Strand** (Gistel) p. 94.

139. Strepsiptera. Vacant.

Register der neuen Gattungen und Arten.

Acramorphocephalus p. 18. — *Acritolagria* p. 6, 217. — *Acropteryx* p. 206. — *Adeps* p. 206. — *Adiscus* p. 237. — *Agaocnemis* p. 30. — *Agrosteomela* p. 237. — *Alitene* p. 237. — *Allocera* p. 6, 217. — *Allogria* p. 6, 217. — *Amaurops* n. 121. — *Anabolus* p. 83. — *Anthobiomorpha* p. 124. — *Antizoum* p. 84. — *Anthracophorides* p. 30. — *Arachnoscaphula* p. 132. — *Attalusinus* p. 28. — *Aulonodera* p. 9. — *Auristira* p. 6, 278.

Bembidiomorphum p. 9, 84. — *Blatticephalus* p. 14. — *Blepharidula* p. 240. — *Bothynogria* p. 6, 218. — *Bothrichara* p. 6, 218. — *Bruchiella* p. 240.

Cadne p. 169. — *Cadogenius* p. 14, 227. — *Calogria* p. 6, 218. — *Caprurgus* p. 140. — *Carcinomius* p. 139. — *Cassolenis* p. 12, 193. — *Catobleps* p. 5. — *Cedna* p. 14, 170. — *Ceratoma* p. 6. — *Cerylus* p. 178. — *Chaetopisthides* p. 39. — *Charipogonus* p. 89. — *Charitopodinus* p. 8. — *Chirolanguria* p. 14. — *Cladidus* p. 12, 193. — *Cleopterium* p. 131. — *Copriodes* p. 140. — *Coproceramius* p. 10. *Coprurgus* p. 140. — *Cryptocara* p. 130. — *Cryptoglyptus* p. 123. — *Ctenogria* p. 6, 220. — *Cybopiestes* p. 209. — *Cyclotrogus* p. 49. — *Cylistolister* p. 134. — *Cyrtoquedius* p. 115.

Decna p. 14, 170. — *Derebrachinus* p. 89. — *Derolagria* p. 6. — *Diabatus* p. 89. p. 89. — *Diabroctis* p. 140. — *Dimerocis* p. 33. — *Docemina* p. 9. — *Drimones* p. 177.

Ecnolagria p. 6, 220. — *Ectatomiphila* p. 28. — *Episernomorphus* p. 205. — *Epoptes* p. 233. — *Euconosoma* p. 8, 107. — *Eucopricus* p. 140. — *Euditomum* p. 177. — *Eurocothyderus* p. 39. — *Eudociminus* p. 28. — *Eurysoma* p. 90.

Fossiger p. 51. — *Fustigerellus* p. 51.

Galbites p. 12, 193. — *Ganluria* p. 14. — *Geocharessa* p. 140. — *Gisteloides* p. 140. — *Gronophora* p. 6, 221. — *Gurilana* p. 14.

Hadramorphocephalus p. 18. — *Hazisia* p. 254. — *Helogria* p. 6, 221. — *Hubenthalia* p. 5, 136. — *Hybogaster* p. 228.

Jonthadocerus p. 11.

Kleineëlla p. 42.

Lagriella p. 223. — *Lagriopsis* p. 6, 223. — *Lagunocadne* p. 14, 169. — *Leptamorphocephalus* p. 18. — *Leptoparius* p. 109. — *Lignarius* p. 151. — *Lopholagria* p. 6, 224.

Mastax p. 18. — *Megalopsidia* p. 28. — *Melanoxus* p. 12. — *Micramorphocephalus* p. 18. — *Microcallisthenes* p. 1, 91. — *Microgyrtes* p. 9. — *Modius* p. 12, 193. — *Monachulus* p. 28.

Neochaetopisthes p. 39. — *Nothogria* p. 6, 224.

Onthurgus p. 141. — *Oroptera* p. 6, 224. — *Oxelytrium* p. 127.

Paliger p. 51. — *Paracoproporus* p. 4. — *Paracorythoderus* p. 39. — *Parthenius* p. 97. — *Peltadesmia* p. 214.

— *Peritryssus* p. 34. — *Physogria* p. 6, 224. — *Placodister* p. 138. — *Plateocolymbus* p. 102. — *Platycantharus* p. 165. — *Platyphora* p. 257. — *Platychopalidus* p. 51. — *Platysystrophus* p. 262. — *Pleuropterinus* p. 51. — *Polyphematiana* p. 114. — *Proapocyrtus* p. 39. — *Prosebus* p. 98. — *Psephodacne* p. 14. — *Ptilopterium* p. 131. — *Purrus* p. 235.

Saprus p. 131. — *Scaphodacne* p. 14. — *Sphaeratrix* p. 258. — *Stenocantharus* p. 99. — *Stenocorythoderus* p. 31. — *Stenodema* p. 36. — *Stenorhopalus* p. 51. — *Strombodes* p. 141. — *Strombodia* p. 141. — *Strychnobia* p. 141. — *Syntelestes* p. 99.

Termitrox p. 49. — *Termitopisthes* p. 39. — *Thalassotrechus* p. 45, 99. — *Thallerophagus* p. 141. — *Thanatomanes* p. 120. — *Theone* p. 259. — *Thomasiniana* p. 120. — *Thomasiniellula* p. 120. — *Thoracolobus* p. 99. — *Trigonogyga* p. 36.

Zophoseomorpha p. 148. — *Zoufalia* p. 35, 121, 123.

Neue Tribus: *Termitotrogini* p. 39.

Inhaltsverzeichnis für den systematischen Teil.

(Alphabetisches Verzeichnis der Familien)

[und wichtigsten Unterfamilien]

Familie und Unterfamilie	Familien-Nr.	Seite	Familie und Unterfamilie	Familien-Nr.	Seite
Acanthocerinae [*Scar.*]	31	—	*Brenthidae*	127	259
Adimeridae	49a	—	*Bruchidae*	98	206
Aegialinae [*Scar.*] . .	31 (9)	151	*Buprestidae*	63	186
Aegialitidae	99a	—	*Byrrhidae*	62	185
Aglycyderidae	125	259	*Byturidae*	39	159
Alcidinae [*Curc.*]. . .	133	264	*Cantharidae*	87	199
Alleculidae	101	216	*Carabidae*	2	82
Amphizoidae.	5	100	*Cassidinae* [*Chrys.*]. .	123	237
Anisotomidae	21	129	*Catoprochotidae* . . .	47	171
Anobiidae	97	205	*Cebrionidae*	76	197
Anthicidae	114	223	*Cephaloidae*	119	232
Anthribidae	128	263	*Cerambycidae*	121	232
Aphaenocephalidae . .	zw. 23/24	—	*Cerambycinae* [*Cer.*] .	121	232
Aphodiinae [*Scar.*] . .	31 (2)	141	*Ceratoceridae*	—	—
Apionidae	132	263	*Cerophytidae*.	67	194
Artematopidae	79	198	*Cetoniinae* [*Scar.*] . .	31 (8)	151
Aspidiphoridae. . . .	96	205	*Chelonariidae*	81	198
Attelabidae	129	263	*Chironinae* [*Scar.*] . .	31 (10)	151
Bathysciinae [*Silph.*] .	19	124	*Chlamydinae* [*Chrys.*]	123	237
Bostrychidae	95	205	*Chrysomelidae*	123	237
Brachyceridae	130	263	*Chrysomelinae* [*Chrys.*]	123	237
Brachyrrhinidae . . .	—	—	*Cicindelidae*	1	81

Familie und Unterfamilie	Familien-Nr.	Seite
Cioidae = Cisidae = Cissidae	54	174
Cistelidae	61	184
Clambidae	23	130
Clavigeridae	15	123
Cleridae	92	203
Clytrinae [Chrys.]	123	237
Coccinellidae	58	180
Colydiidae	55	175
Coprinae [Scar.]	31 (1)	140
Corylophidae	24	130
Cremastochilidae [Scar. Cet.]	31 (8)	—
Criocerinae [Chrys.]	123	237
Cryptocephalinae [Chrys.]	123	237
Cryptophagidae	45	165
Cucujidae	44	163
Cupedidae = Cupesidae	10	102
Curculionidae	133	264
Cyathoceridae	83	192
Cyphonidae	71	196
Dascillidae	75	197
Dasytidae	90	202
Dermestidae	59	182
Derodontidae	93	204
Dicronychidae	—	—
Diplognathidae	—	—
Discolomidae	—	—
Donacinae [Chrys.]	123	237
Drilidae	86	199
Dryopidae	36	157
Dynamopinae [Scar.]	31 (11)	151
Dynastinae [Scar.]	31 (6)	148
Dytiscidae	7	100
Ectrephidae	17	124
Elaphinidae	—	—
Elateridae	68	194
Elmidae	82	198
Endomychidae	56	178
Entiminae [Curc.]	133	264
Erotylidae	46	167
Eubriidae	72	197
Euchirinae [Scar.]	31 (5)	148
Eucinetidae	73	197
Eucnemidae	64	193
Euglenidae	116	227
Eumolpinae [Chrys.]	123	237
Euphoridae	—	—
Eurhystenidae	—	—
Galerucinae [Chrys.]	123	237
Georyssidae	37	158
Geotrupinae [Scar.]	31 (17)	152
Glaphyrinae [Scar.]	31 (20)	152
Glycyphanidae	—	—
Gnostidae	49a	—
Goliathidae	31 (8)	151
Gymnetidae	—	—
Gyrinidae	8	202
Haliplidae	4	100
[Halticinae]	—	237
Helmidae	82	198
Helodidae	70	196
Helotidae	—	—
Heteroceridae	38	158
Heterorhinidae	—	—
Hispinae [Chrys.]	123	237
Histeridae	29	133
Hopliinae [Scar.]	31 (18)	152
Hybosorinae [Scar.]	31 (12)	151
Hydrophilidae	34	153
Hydroscaphidae	27	132
Hygrobiidae	6	100
Hylophilidae	116	227
Idiostominae [Scar.]	31 (13)	151
[Incadae]	—	—
Hyperidae	133	264
Ipidae	136	280
Lagriidae	108	217
Lamiidae = L. inae [Cer.]	122	237
Lamprosominae	123	237
Lampyridae	85	198
Languriidae	—	—
Lariidae	124	259
Lathridiidae	50	172
Leptinidae	18	124
Lichadidae	80	198
Liodidae	20	128
Lucanidae	30	139
Lycidae	84	198
Lyctidae	53	174
Lymexylonidae	91	203
Lyttidae	113	226

Familie und Unterfamilie	Familien-Nr.	Seite
Macronotidae	—	—
Madagassae	—	—
Malthinidae	89	201
Malachiidae	88	201
Malacodermata	84/90	198
Megalopidae	—	—
Megalopodinae	—	—
Megascelidae	—	—
Melandryidae	109	224
Melasidae	67	193
Meligethinae [*Nit.*]	42	160
Meloidae	113	226
Melolonthinae [*Scar.*]	31 (4)	142
Melyridae	90a	—
Microceridae	131	263
Micromalthidae	—	—
Micropeplidae	13	121
Monommidae	103	216
Mononychidae	—	—
Monotomidae	43a	—
Mordellidae	110	225
Mycetaeidae	57	180
Mycetophagidae	51	173
Nemonychidae [*Curc.*]	134	280
Nilionidae	104	216
Niponiidae	—	—
Nitidulidae	42	160
Nosodendridae	60	184
Ochodaeinae [*Scar.*]	31 (14)	151
Oedemeridae	118	231
Ommadidae	—	—
Onthophagidae	31 (1) *)	—
Orphninae [*Scar.*]	31 (15)	152
Orsodacninae [*Chrys.*]	123	237
Orthoperidae	—	—
Oxyrrhynchidae	133	264
Ostomidae	40	159
Othniidae	106	216
Pachygonidae	133	264
Pachypodinae [*Scar.*]	31 (4)	—
Parnidae	36	157
Passalidae	32	153
Passandridae	—	—
Paussidae	3	100
Pedilidae	107	216
Pelobiidae	6	100
Perocolidae	—	—
Petriidae	102	216
Phaenocephalidae	—	—
Phaenomerinae	—	—
Phalacridae	48	171
Phylloceridae	77	197
Plastoceridae	—	—
Platypidae = *Platypodidae*	138	280
Platypsyllidae	11	102
Platyrrhinidae	—	—
Platystomidae	—	—
Pleocominae [*Scar.*]	—	—
Plinthidae	—	—
Prionidae	121	—
Protherrinidae	133	264
Psaliduridae	133	264
Psallidiidae	14	121
Pselaphidae	14	121
Psephenidae	69	196
Pseudocorylophidae	—	—
Psoidae	94	205
Pterocolidae	133	264
Ptiliidae	26	131
Ptilodactylidae	74	197
Ptinidae	98	206
Pyrochroidae	115	227
Pythidae	117	227
Rhagophthalmidae	—	—
Rhinomaceridae	—	—
Rhipi[do]ceridae	78	198
Rhipiphoridae	112	226
Rhizophagidae	43	163
Rhomborrhinidae	—	—
Rhynchophoridae	—	—
Rhysodidae	9	102
Rhysopaus[i]dae	—	—
Rutelinae [*Scar.*]	31 (7)	148
Sagriinae[idae]	—	—
Salpingidae	120	232
Scaphidiidae	28	132
Scarabaeidae	31	140
Schizorrhinidae	—	—
Scolytidae	137	280

*) Ber. f. 1917 p. 309 Verbess. 29 (1) 191.

Familie und Unterfamilie	Familien-Nr.	Seite
Scraptiidae	111	226
Scydmaenidae	16	123
Sericinae	31 (3)	142
Silphidae	19	124
Sinodendronidae [*Luc.*]	30	139
Sphaeridiidae	35	156
Sphaeriidae	25	131
Sphaeritidae	22	130
Sphindidae	52	174
Staphylinidae	12	102
Stethodesmidae	—	—
Strepsiptera = *Stylopidae*	139	280
Synteliidae	33	153
Taurocerastinae [*Scar.*]	31 (16)	152
Telephoridae	87	199
Telmatophilidae	—	—
Temnochilidae	41	160
Tenebrionidae	99	206
Tentyriidae	100	216
Thoictidae	49	171
Throscidae	68	193
Tmesorrhinidae	—	—
Tretothoracidae	—	—
Trichiinae [*Scar.*]	31 (22)	153
Trichopterygidae	26	131
Trictenotomidae	105	216
Tritomidae	46	167
Trixagidae	66	193
Troginae [*Scar.*]	31 (18)	152
Trogositidae	—	—
Valginae [*Scar.*]	31 (19)	152
Xylophidae	116	227

Krolls Buchdruckerei, Berlin S 14

Archiv für Naturgeschichte

Jahrgang 85
1919

Abteilung B

Heft 6 – 12 never issued

Ausgegeben im März 1922.

ARCHIV

FÜR

NATURGESCHICHTE

GEGRÜNDET VON A. F. A. WIEGMANN,

FORTGESETZT VON

W. F. ERICHSON, F. H. TROSCHEL,
E. VON MARTENS, F. HILGENDORF,
W. WELTNER UND E. STRAND

FÜNFUNDACHTZIGSTER JAHRGANG

1919

Abteilung B

3. Heft

HERAUSGEGEBEN

VON

EMBRIK STRAND

(BERLIN)

NICOLAISCHE

VERLAGS-BUCHHANDLUNG R. STRICKER

Berlin

Jeder Jahrgang besteht aus 2 Abteilungen zu je 12 Heften.
(Abteilung A: Original-Arbeiten, Abteilung B: Jahres-Berichte.)
Jede Abteilung kann einzeln abonniert werden.

Anordnung des Archivs.

Das Archiv für Naturgeschichte, ausschließlich zoologischen Inhalts, besteht aus 2 Abteilungen,

Abteilung A: Original-Arbeiten
Abteilung B: Jahres-Berichte

Jede Abteilung erscheint **in je 12 Heften** jährlich.

Jedes Heft hat besonderen Titel und Inhaltsverzeichnis, ist für sich paginiert und einzeln käuflich.

Die Jahresberichte behandeln in je einem Jahrgange die im Laufe des vorhergehenden Kalenderjahres erschienene zoologische Literatur.

Die mit * bezeichneten Arbeiten waren dem Referenten nicht zugänglich.

Die mit † bezeichneten Arbeiten behandeln fossile Formen.

Honorar für **Jahresberichte** . **90,— M.** pro Druckbogen
„ „ **Originalarbeiten** . **60,— M.** „
oder 30 Separata.

Über die eingesandten Rezensionsschriften erfolgt regelmäßig Besprechung nebst Lieferung von Belegen. Zusendung erbeten an den Verlag oder an den Herausgeber.

Der Verlag:
Nicolaische
Verlags-Buchhandlung R. Stricker
Berlin W, Potsdamerstr. 90.

Der Herausgeber:
Embrik Strand,
Berlin N 54, Brunnenstr. 183.

Inhalt der Jahresberichte.

Heft:		
1.	I.	Mammalia.
2.	II.	Aves.
3.	III.	Reptilia und Amphibia.
4.	IV.	Pisces.
5.	Va.	Insecta. Allgemeines.
	b.	Coleoptera.
6.	c.	Hymenoptera.
7.	d.	Lepidoptera.
8.	e.	Diptera und Siphonaptera.
	f.	Rhynchota.
9.	g.	Orthoptera — Apterygogenea.
10.	VI.	Myriopoda.
	VII.	Arachnida.
	VIII.	Prototracheata.
	IX.	Crustacea: Malacostraca, Entomostraca, Gigantostraca,
11.	X.	Tunicata. [Pycnogonida.
	XI.	Mollusca. Anhang: Solenogastres, Polyplacophora.
	XII.	Brachiopoda.
	XIII.	Bryozoa.
	XIV.	Vermes.
	XV.	Echinodermata.
	XVI.	Coelenterata.
	XVII.	Spongiae.
12.	XVIII.	Protozoa.

Nicolaische Verlags-Buchhandlung R. Stricker,
Berlin W 57, Potsdamer Str. 90.

Archiv für Naturgeschichte

zahlt für

Original-Arbeiten zoologischen Inhalts ein **Honorar von 60,– M.**

pro Druckbogen oder **30 Separata**

Man wende sich an den Herausgeber

Der Verlag:
Nicolaische
Verlags-Buchhandlung R. Stricker
Berlin W 57, Potsdamer Str. 90

Der Herausgeber:
Embrik Strand
Berlin N 54, Brunnenstr. 183

Entomologischer Jahresbericht

Jahrgang:

1838 — 1915

Entomologische Zeitschrift

Jahrgang:

1838 — 1916

Der Jahresbericht sowohl wie die Zeitschrift enthalten Arbeiten von Erichson, Schaum, Gerstaecker, F. Brauer, Bertkau, von Martens, Fowler, Hilgendorf, Kolbe, Studelmann, Verhoeff, Wandolleck, R. Lucas, von Seidlitz, Kuhlgatz, Schouteden, Rübe, Strand, Ramme, La Baume, Hennings, Grünberg, Stobbe, Stendell, Nägler, Illig.

Krolls Buchdruckerei, Berlin S 14.

Ausgegeben im Dezember 1924.

ARCHIV

FÜR

NATURGESCHICHTE

GEGRÜNDET VON A. F. A. WIEGMANN,

FORTGESETZT VON

W. F. ERICHSON, F. H. TROSCHEL,
E. VON MARTENS, F. HILGENDORF,
W. WELTNER UND E. STRAND

FÜNFUNDACHTZIGSTER JAHRGANG

1919

Abteilung B

5. Heft

HERAUSGEGEBEN

VON

EMBRIK STRAND

ord. Professor der Zoologie und Direktor des Systematisch-Zoologischen Instituts und der Hydrobiologischen Station der Universität Riga

NICOLAISCHE

VERLAGS-BUCHHANDLUNG R. STRICKER

Berlin

Jeder Jahrgang besteht aus 2 Abteilungen zu je 12 Heften.
(Abteilung A: Original-Arbeiten, Abteilung B: Jahres-Berichte.)
Jede Abteilung kann einzeln abonniert werden.

Anordnung des Archivs.

Das Archiv für Naturgeschichte, ausschließlich zoologischen Inhalts, besteht aus 2 Abteilungen,

Abteilung A: Original-Arbeiten
Abteilung B: Jahres-Berichte

Jede Abteilung erscheint **in je 12 Heften** jährlich.

Jedes Heft hat besonderen Titel und Inhaltsverzeichnis, ist für sich paginiert und einzeln käuflich.

Die Jahresberichte behandeln in je einem Jahrgange die im Laufe des vorhergehenden Kalenderjahres erschienene zoologische Literatur.

Die mit * bezeichneten Arbeiten waren dem Referenten nicht zugänglich.

Die mit † bezeichneten Arbeiten behandeln fossile Formen.

Über die eingesandten Rezensionsschriften erfolgt regelmäßig Besprechung nebst Lieferung von Belegen. Zusendung erbeten an den Verlag oder an den Herausgeber.

Der Verlag:
Nicolaische
Verlags-Buchhandlung R. Stricker
Berlin W, Potsdamerstr. 90.

Der Herausgeber
Embrik Strand,
Professor in Riga.

Inhalt der Jahresberichte.

Heft:		
1.	I.	Mammalia.
2.	II.	Aves.
3.	III.	Reptilia und Amphibia.
4.	IV.	Pisces.
5.	Va.	Insecta. Allgemeines.
	b.	Coleoptera.
6.	c.	Hymenoptera.
7.	d.	Lepidoptera.
8.	e.	Diptera und Siphonaptera.
	f.	Rhynchota.
9.	g.	Orthoptera — Apterygogenea.
10.	VI.	Myriopoda.
	VII.	Arachnida.
	VIII.	Prototracheata.
	IX.	Crustacea: Malacostraca, Entomostraca, Gigantostraca, [Pycnogonida.
11.	X.	Tunicata.
	XI.	Mollusca. Anhang: Solenogastres, Polyplacophora.
	XII.	Brachiopoda.
	XIII.	Bryozoa.
	XIV.	Vermes.
	XV.	Echinodermata.
	XVI.	Coelenterata.
	XVII.	Spongiae.
12.	XVIII.	Protozoa.

Nicolaische Verlags-Buchhandlung R. Stricker,
Berlin W 57, Potsdamer Str. 90.

Archiv für Naturgeschichte

gibt für

Original-Arbeiten zoologischen Inhalts

80 Separata

Entomologischer Jahresbericht

Jahrgang:

1838 — 1915

Entomologische Zeitschrift

Jahrgang:

1838 — 1916

Der Jahresbericht sowohl wie die Zeitschrift enthalten Arbeiten von Erichson, Schaum, Gerstaecker, F. Brauer, Bertkau, von Martens, Fowler, Hilgendorf, Kolbe, Stadelmann, Verhoeff, Wandolleck, R. Lucas, von Seidlitz, Kuhlgatz, Schouteden, Rühe, Strand, Ramme, La Baume, Hennings, Grünberg, Stobbe, Stendell, Nägler, Illig.

Krolls Buchdruckerei, Berlin S 14.

,5,1919

AMNH LIBRARY
100136739